

A METHOD FOR MAKING MULTISPECIFIC ANTIBODIES HAVING HETEROMULTIMERIC AND COMMON COMPONENTS

Publication number: JP2001523971 (T)

Publication date: 2001-11-27

Inventor(s):

Applicant(s):

Classification:

- **international:** *C12N15/09; C07K16/00; C07K16/46; C12N5/10; C12P21/08; A61K38/00; C12N15/09; C07K16/00; C07K16/46; C12N5/10; C12P21/08; A61K38/00; (IPC1-7): C12N15/09; C07K16/00; C12N5/10; C12P21/08*

- **European:** C07K16/46; C07K16/46D

Application number: JP19980548216T 19980430

Priority number(s): US19970850058 19970502; US19970050661P 19970624; WO1998US08762 19980430

Also published as:

 JP4213224 (B2)
 WO9850431 (A2)
 WO9850431 (A3)
 US2007178552 (A1)
 JP2009039122 (A)

more >>

Abstract not available for JP 2001523971 (T)

Abstract of corresponding document: **WO 9850431 (A2)**

The invention relates to a method of preparing heteromultimeric polypeptides such as bispecific antibodies, bispecific immunoadhesins and antibody-immunoadhesin chimeras. The invention also relates to the heteromultimers prepared using the method. Generally, the method provides a multispecific antibody having a common light chain associated with each heteromeric polypeptide having an antibody binding domain. Additionally the method further involves introducing into the multispecific antibody a specific and complementary interaction at the interface of a first polypeptide and the interface of a second polypeptide, so as to promote heteromultimer formation and hinder homomultimer formation; and/or a free thiol-containing residue at the interface of a first polypeptide and a corresponding free thiol-containing residue in the interface of a second polypeptide, such that a non-naturally occurring disulfide bond is formed between the first and second polypeptide. The method allows for the enhanced formation of the desired heteromultimer relative to undesired heteromultimers and homomultimers.

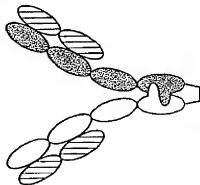
Data supplied from the **esp@cenet** database — Worldwide

(51)Int.Cl. ⁷	識別記号	F I	テークアウト* (参考)
C 1 2 N 15/09	Z N A	C 0 7 K 16/00	
C 0 7 K 16/00		C 1 2 P 21/08	
C 1 2 N 5/10		C 1 2 N 15/00	Z N A A
C 1 2 P 21/08		5/00	B
審査請求 未請求 予備審査請求 有 (全 268 頁)			
(21)出願番号	特願平10-548216	(71)出願人	ジェネンテック, インコーポレーテッド
(86) (22)出願日	平成10年4月30日 (1998. 4. 30)		アメリカ合衆国 カリフォルニア 94080
(85)翻訳文提出日	平成11年11月2日 (1999. 11. 2)		—4990 サウス サン フランシスコ デ
(86)国際出願番号	P C T / U S 9 8 / 0 8 7 6 2		イーエヌイー ウェイ 1
(87)国際公開番号	W O 9 8 / 5 0 4 3 1	(72)発明者	アラトゥーン, ロバート
(87)国際公開日	平成10年11月12日 (1998. 11. 12)		アメリカ合衆国 カリフォルニア 94402
(31)優先権主張番号	0 8 / 8 5 0 , 0 5 8		サン マテオ レキシントン アヴェニ
(32)優先日	平成9年5月2日 (1997. 5. 2)		ユ 1620
(33)優先権主張国	米国 (U S)	(72)発明者	カーター, ボール ジェイ
(31)優先権主張番号	6 0 / 0 5 0 , 6 6 1		アメリカ合衆国 カリフォルニア 94127
(32)優先日	平成9年6月24日 (1997. 6. 24)		サン フランシスコ モンテレイ ブー
(33)優先権主張国	米国 (U S)		ルヴァード 1048
		(74)代理人	弁理士 志賀 正武 (外8名)
最終頁に続く			

(54) 【発明の名称】 ヘテロマルチマー及び共通成分を有する多重特異性抗体の製造方法

(57) 【要約】

本発明は、二重特異性抗体、二重特異性免疫付着因子及び抗体-免疫付着因子キメラのようなヘテロマルチマーを製造する方法に関する。本発明はまた、その方法を用いて製造したヘテロマルチマーにも関する。一般に、該方法は抗体結合ドメインを有している各々のヘテロマー性ポリペプチドと結合した共通の経路を有する多重特異性抗体を提供する。加えて本方法は、ヘテロマルチマー形成を促進する及びホモマルチマー形成を妨げるように第1のポリペプチドの界面と第2のポリペプチドの界面で特異的且つ相補的な相互作用を；及び／又は非天然存在ジスルフィド結合が該第1の及び第2のポリペプチド間に形成されるように、第1のポリペプチドの界面で遊離チオール含有残基を、及び第2のポリペプチドの界面中に相当する遊離チオール含有残基を、多重特異性抗体に導入することをさらに包含する。本方法は、望ましくないヘテロマルチマーとホモマルチマーに相対して望まれるヘテロマルチマーの増大した形成を与える。



標的 二重特異性抗体

FIG. 1C

【特許請求の範囲】

1. 第1のポリペプチドと少なくとも1の付加ペプチドを含む多重特異性抗体の製造方法であって、ここで

(a) 該第1のポリペプチドは、該付加ポリペプチドのマルチマー化ドメインの界面と相互作用するように位置付けられる界面を形成するマルチマー化ドメインを含み、

(b) 該第1の及び付加ポリペプチドは、それぞれ結合ドメインを含み、該結合ドメインは、軽鎖と重鎖を含み、該第1の及び付加ポリペプチドの可変の軽鎖は共通の配列を含み、該方法は：

(i) 該第1のポリペプチドと付加ポリペプチド、及び可変の軽鎖をコードしている核酸を含む宿主細胞を培養すること、該培養は該核酸が発現されるようになされる；及び

(ii) 該宿主細胞培養物から多重特異性抗体を回収すること、を含む、多重特異性抗体の製造方法。

2. 該第1のポリペプチドをコードしている核酸、該付加ポリペプチドをコードしている核酸、又は両方が、該界面又はその部分をコードする本来の核酸から変更されている、請求項1記載の方法。

3. 該第1の又は付加ポリペプチドの一方又は両方のマルチマー化ドメインが、ジスルフィド結合が該第1の又は付加ポリペプチドの間に形成されるように該第1の又は付加ペプチドの他方の界面の遊離チオール含有残基とが相互作用するように位置付けられる遊離チオール含有残基を含むように変更され、該第1のポリペプチドをコードしている核酸が遊離チオール含有残基をコードするように本来の核酸から変えられているか又は付加ポリペプチドをコードしている核酸が遊離チオール含有残基をコードするように本来の核酸から変更され、又は両方である、請求項2記載の方法。

4. 該第1の及び付加ポリペプチドのマルチマー化ドメインが空洞への隆起相互作用を含み、該方法がさらに：

本来の残基よりも大きな側鎖容量を有する移入残基をコードするように該第

1のポリペプチドをコードしている本来の核酸を変更することによって隆起を生成すること、および

本来の残基よりも小さい側鎖容量を有する移入残基をコードするように該付加ポリペプチドをコードしている本来の核酸を変更することによって空洞を生成すること、を含む請求項1記載の方法。

5. 隆起を生成する及び空洞を生成する工程、又は両方が、ファージディスプレイ選択によって起こる請求項4記載の方法。

6. 本来の残基より大きな側鎖容量を有する移入残基が、アルギニン(R)、フェニルアラニン(F)、チロシン(Y)、トリプトファン(W)、イソロイシン(I)及びロイシン(L)からなる群から選択される、請求項4記載の方法。

7. 本来の残基より小さい側鎖容量を有する移入残基が、グリシン(G)、アラニン(A)、セリン(S)、トレオニン(T)及びバリン(V)からなる群から選択され、且つ移入残基がシステイン(C)ではない、請求項4記載の方法。

8. 該第1の及び付加ポリペプチドがそれぞれ抗体定常ドメインを含む請求項1記載の方法。

9. 該第1の及び付加ポリペプチドがそれぞれ、 C_H3 ドメインとI g Gからなる群から選択される抗体定常ドメインを含む請求項8記載の方法。

10. 多重特異性抗体が免疫付着因子である請求項1記載の方法。

11. 工程(i)が、該第1の及び付加ポリペプチドをコードしている核酸が

宿主細胞内に導入される工程によって先行される請求項1記載の方法。

12. 請求項1記載の方法によって製造された多重特異性抗体。

13. 界面で会合する第1のポリペプチドと少なくとも1の付加ポリペプチドを含み、

(a) 該第1のポリペプチドは、該付加ポリペプチドのマルチマー化ドメインの界面と相互作用するように位置した界面を形成するマルチマー化ドメインを含み、

(b) 該第1の及び付加ポリペプチドは、それぞれ結合ドメインを含み、該結合ドメインは、軽鎖と重鎖を含み、該第1の及び付加ポリペプチドの可変の輕

鎖は共通の配列を含む、多重特異性抗体。

14. 該第1のポリペプチドをコードしている核酸、該付加ポリペプチドをコードしている核酸、又は両方が、界面又はその部分をコードする本来の核酸から変更される、請求項13記載の多重特異性抗体。

15. 該第1のポリペプチド界面が、該第1の及び付加ポリペプチド間にジスルフィド結合を形成するように該付加ポリペプチドの界面の遊離チオール含有残基と相互作用するように位置した遊離チオール含有残基を含み、該第1のポリペプチドをコードしている核酸が遊離チオール含有残基をコードするように本来の核酸から変更され、又は該付加ポリペプチドをコードしている核酸が遊離チオール含有残基をコードするように本来の核酸から変更され、又は両方である、請求項14記載の多重特異性抗体。

16. 該第1の及び付加ポリペプチドのマルチマー化ドメインの界面が、それ隆起と空洞を含む請求項14記載の多重特異性抗体。

17. 該隆起と空洞が、天然存在アミノ酸が該第1の及び付加ポリペプチド内

に移入される置換によって生成される請求項16記載の多重特異性抗体。

18. 請求項13記載の多重特異性抗体と担体とを含んでいる組成物。

19. 請求項13記載の多重特異性抗体をコードしている核酸を含む宿主細胞。

20. 宿主細胞が哺乳動物細胞である請求項19記載の宿主細胞。

21. (a) 付加ポリペプチド上のアミノ酸残基と置換される第1のポリペプチドの界面中のアミノ酸残基を含む第1のポリペプチドをコードしている第1の核酸を選択すること、及び付加ポリペプチド上のアミノ酸残基が該第1のポリペプチド上のアミノ酸残基と特異的に相互作用するような少なくとも1の付加アミノ酸をコードしている少なくとも1の付加核酸を選択すること、それによって該第1の及び付加ポリペプチド間に安定な相互作用を生成すること；

(b) 核酸配列をコードしている軽鎖を選択すること、該軽鎖は多重特異性抗体の第1の及び付加ポリペプチドのそれぞれの結合領域との結合を生じさせる；

(c) 該第1の及び付加核酸及び軽鎖-コード化核酸を宿主細胞中に導

入ること、及び該第1の及び付加核酸の発現と、該軽鎖-コード化核酸が二重特異性抗体の形成を生じるように該細胞を培養すること；

(d) 該細胞の培養物から多重特異性抗体を回収すること、を含む多重特異性抗体の製造方法。

22. 工程(a)の少なくとも1の第1の及び付加核酸が、該第1の又は付加アミノ酸のアミノ酸と相互作用する界面中のアミノ酸をコードするように本来の核酸から変更され、それによって安定な相互作用を生成する請求項21記載の方法。

23. 該変更が、該第1の及び付加ポリペプチド間の界面で空洞への隆起相互作用を生成することを含む請求項22記載の方法。

24. 該変更が、遊離チオール含有残基が該第1の及び付加ポリペプチド間にジスルフィド結合を形成する相互作用をするように、第1の又は付加ポリペプチド又は両方の中に遊離チオール含有残基を移入することを含む請求項22記載の方法。

25. 第1の及び付加ポリペプチドのそれぞれが抗体定常ドメインを含む請求項21記載の方法。

26. 抗体定常ドメインがC₁₁3ドメインである請求項25記載の方法。

27. 抗体定常ドメインがヒトIgGである請求項26記載の方法。

28. ポリペプチドの混合物から第1の及び少なくとも1の付加ポリペプチドを含んでいるヘテロマルチマーの多重特異性抗体の形成を測定する方法であり、

(a) 該第1の及び付加ポリペプチドは、該第1の及び付加ポリペプチドのそれぞれのマルチマー化ドメインの界面で会合する、

(b) 該第1のポリペプチドの界面は、ジスルフィド結合が形成されるように該付加ポリペプチドの界面の遊離チオール含有残基と相互作用するように配される遊離チオール含有残基を含み、該方法は：

(i) ゲルマトリックス中に移動するようそれぞれの多重特異性抗体を生じさせること；及び

(ii) 第1の及び付加ポリペプチド間に非天然存在ジスルフィド結合

を有する多特異的抗体に一致するバンドの相対量を測定すること、及び第1の及び付加ポリペプチド間に非天然存在ジスルフィド結合を欠いているヘテロマルチマーに一致するバンドを緩やかに移動することを含む方法。

29. 該マルチマー化ドメインが、その界面で空洞への隆起相互作用をコードし、それによって該第1の及び付加ポリペプチド間の特異的相互作用を促進する、請求項28記載の方法。

30. 多重特異性抗体が、抗-O b-R/抗-HER3及び抗-M p 1/抗-HER3からなる群から選択される請求項1記載の方法。

31. 抗-O b-R/抗-HER3及び抗-M p 1/抗-HER3からなる群から選択される請求項13記載の多重特異性抗体。

32. 多重特異性抗体が、抗-O b-R/抗-HER3及び抗-M p 1/抗-HER3からなる群から選択される請求項19記載の宿主細胞。

33. 多重特異性抗体が、抗-O b-R/抗-HER3及び抗-M p 1/抗-HER3からなる群から選択される請求項18記載の組成物。

【発明の詳細な説明】

ヘテロマルチマー及び共通成分を有する多重特異性抗体の製造方法

発明の分野

本発明は、ヘテロマルチマー重鎖成分および共通する軽鎖成分を有する多重特異性抗体の作製方法に関する。このような多重特異性抗体として、二重特異性抗体、二重特異性免疫付着因子、ならびに本発明の方法を使用して作製される抗体-免疫付着因子キメラおよびヘテロマルチマーポリペプチドなどが挙げられる。

発明の背景

二重特異性抗体

少なくとも2つの異なる抗原に対する結合特異性を有する二重特異性抗体(BsAb)は、インビトロおよびインビボでの免疫診断および治療に必要な標的化薬剤として、そして診断的な免疫アッセイに必要な標的化薬剤としての広範囲の診療適用における大きな可能性を有している。

診断領域において、二重特異性抗体は、細胞表面分子の機能的特性を探る際に、そして細胞傷害性を媒介する様々なFcレセプターの能力を明らかにする際に非常に有用である(Fangerら、Crit. Rev. Immunol. 12:101~124(1992))。Nolanら、Biochem. Biophys. Acta. 1040:1~11(1990)は、BsAbに関する他の診断適用を記載する。特に、BsAbは、酵素免疫アッセイで使用される酵素を固定化するために構築することができる。これを達成するために、BsAbの一方のアーム(腕)は、酵素表面の特定のエピトープに結合するように設計することができ、その結果、結合による酵素阻害は生じない。BsAbのもう一方のアームは、所望の部位において高い酵素密度を確実にする固定化マトリックスに結合する。そのような診断的BsAbの例には、表面抗原を探し出すために使用された、Hammerlingら、J. Exp. Med. 128:1461~1473(1968)によって記載されたウサギ抗IgG/抗フェリチンBsAbが含まれる。

ホースラディッシュペルオキシダーゼ(HRP)ならびにホルモンに対する結合

特異性を有するBsAbもまた開発されている。BsAbに関する別の可能な免疫化学的適用には、二部位免疫アッセイにおけるその使用が含まれる。例えば、分析対象タンパク質の表面にある2つの異なるエピトープに結合する2つのBsAbが作製されている一方のBsAbは複合体を不溶性マトリックスに結合させ、もう一方は指示酵素と結合する(Nolanら(上記)を参照)。

二重特異性抗体はまた、ガンなどの様々な疾患のインビボ免疫診断またはインビトロ免疫診断を行うために使用することができる(Songsivilaiら、Clin. Exp. Immunol. 79:315(1990))。BsAbのこのような診断的使用を容易にするために、BsAbの一方のアームは、腫瘍関連抗原と結合することができ、もう一方のアームは、放射性核種と強固に結合するキレート化剤などの検出可能なマーカーと結合することができる。このような方法を使用して、Le Doussalらは、結腸直腸ガンおよび甲状腺(thyroid)ガンの放射免疫検出に有用なBsAbを作製した。このBsAbは、ガン胎児抗原(CEA)と結合するアームを一方に有し、ジエチレントリアミン五酢酸(DPTA)と結合するアームをもう一方に有する。Le Doussalら、Int. J. Cancer Suppl. 7:58~62(1992)およびLe Doussalら、J. Nucl. Med. 34:1662~1671(1993)を参照。Stickneyらは、放射免疫検出を使用してCEAを発現する結腸直腸ガンを検出するための方策を同様に記載する。この研究者らは、CEAならびにヒドロキシエチルチオ尿素一ベンジルエーDTA(EOTUBE)と結合するBsAbを記載する。Stickneyら、Cancer Res. 51:6650~6655(1991)を参照。

二重特異性抗体はまた、標的(例えば、病原体または腫瘍細胞)と結合する一方のアーム、およびT細胞レセプターまたはFcγレセプターなどの細胞傷害性誘引因子分子と結合するもう一方のアームが提供されることによって、細胞傷害性の対象を変えることでヒトの治療に有用であり得る。従って、二重特異性抗体を使用して、患者の細胞性免疫防御機構を腫瘍細胞または感染性病原体に特異的に向けさせることができる。このような方策を使用して、FcγRIII(また

は、CD16)に結合する二重特異性抗体は、ナチュラルキラー(NK)細胞/大顆粒リンパ球(LGL)細胞によってインビトロでの腫瘍細胞殺傷を媒介することができ、インビボで腫瘍増殖を防止するのに効果的であることが明らかにされた。Segalら、Chem. Immunol. 47:179(1989)およびSegalら、ガンの生物学的治療(Biologic Therapy of Cancer)2(4)、DeVitaら編、J. B. Lippincott, Philadelphia(1992)、1頁。同様に、Fcγ111と結合する一方のアームと、HER2レセプターに結合するもう一方のアームとを有する二重特異性抗体が、HER2抗原を過剰発現する卵巣腫瘍および乳腫瘍を治療するために開発された。(Hseih-Maら、Cancer Research 52:6832~6839(1992)およびWeinerら、Cancer Research 53:94~100(1993))。二重特異性抗体はまた、T細胞による殺傷を媒介することができる。通常、二重特異性抗体は、T細胞上のCD3複合体を腫瘍関連抗原に結合させる。抗p185HER2に結合した抗CD3からなる完全にヒト化されたF(ab')₂BsAbを使用して、T細胞の標的化が、HER2レセプターを過剰発現する腫瘍細胞を殺傷するために行われた。Shalabyら、J. Exp. Med. 175(1):217(1992)。二重特異性抗体は、いくつかの初期の臨床試験において調べられ、有望な結果が得られている。1つの臨床試験において、肺ガン、卵巣ガンまたは乳ガンの12名の患者が、抗CD3/抗腫瘍(MOC31)の二重特異性抗体で標的化された活性化Tリンパ球を注入することによって処置された。deLeijら、「二重特異性抗体および標的化細胞の細胞傷害性」、Romet-Lemonne、FangerおよびSegal編、Leinhart(1991)249頁。標的化された細胞において、腫瘍細胞の相当の局所的な溶解、穏和な炎症反応が誘導されたが、毒性の副作用または抗マウス抗体の応答は誘導されなかった。B細胞の悪性疾患の患者での抗CD3/抗CD19二重特異性抗体の非常に予備的な試験において、末梢の腫瘍細胞数の大きな減少もまた達成された。Clarkら、「二重特異性抗体および標的化細胞の細胞傷害性」、Romet-Lemonne、FangerおよびSegal編、Leinhart(1991)

243頁。BsAbの治療的適用に関してはKroesenら、Cancer Immunol. Immunother. 37:400~407(1993)、Kroesenら、Br. J. Cancer 70:652~661(1994)、およびWeinerら、J. Immunol. 152:2385(1994)もまた参照。

二重特異性抗体はまた、フィブリン溶解剤またはワクチンアジュバントとして使用することができる。さらに、このような抗体は、感染性疾患の処置において、(例えば、エフェクター細胞を、HIVウイルスまたはインフルエンザウイルスなどのウイルスに感染した細胞あるいはトキソプラズマ *Toxoplasma gondii*) などの原生動物に対して標的化するために)使用することができ、あるいはイムノトキシンを腫瘍細胞に送達するために、あるいは免疫複合体を細胞表面レセプターに標的化するために使用することができる(Fangerら(上記)を参照)。

BsAbの使用は、BsAbを十分な量および純度で得ることが困難であるということによって著しく妨げられている。従来、二重特異性抗体は、ハイブリッド-ハイブリドーマ技術(MillsteinおよびCuellar, Nature 305:537~539(1983))を使用して作製された。免疫グロブリンの重鎖および軽鎖は無作為に組み合わせられるために、これらのハイブリドーマ(クアドローマ)は、10個の異なる抗体分子の混合物を産生する可能性があり、このうちの1個のみが、正しい二重特異性構造を有する(図1Aを参照)。この正しい分子の精製は、通常的にはアフィニティークロマトグラフィー工程によって行われているが、かなり面倒であり、生成物の収量は少ない。例えば、(Smith, W. ら(1992) Hybridoma 4:87~98; およびMassimo, Y. S. ら(1997) J. Immunol. Methods 201:57~66)を参照。従って、より大きな収量のBsAbを産生するための技術が開発されている。抗体フラグメントの化学的な連結を行うために、Brennanら、Science 229:81(1985)は、無傷の抗体をタンパク質分解的に切断して、F(ab')₂フラグメントを得る方法を記載する。このようなフラグメントは、ジチオール複合剤である亜ヒ酸ナトリウムの

存在下で還元され、近傍のジチオールを安定化させ、分子間ジスルフィド結合が形成されないようにする。次いで、得られたF a b' フラグメントは、チオニトロ安息香酸(TNB)誘導体に変換される。次いで、B s A bを形成するために、1つのF a b' -TNB誘導体が、メルカプトエチルアミンを用いた還元によってF a b' -チオールに再度変換され、もう1つのF a b' -TNB誘導体の等モル量と混合されて、生成したB s A bは、酵素を選択的に固定化するための薬剤として使用することができる。

近年の進歩は、二重特異性抗体を得るために化学的に連結させることができるF a b' -SHフラグメントを大腸菌から直接回収することを容易にした。Shalabyら、J. Exp. Med. 175: 217~225 (1992)は、p185HER2と結合する一方のアームおよびCD3と結合するもう一方のアームを有する完全にヒト化されたB s A bのF (a b') 2分子の産生を記載する。B s A bを形成するために、それぞれのF a b' フラグメントを大腸菌から別個に分泌させ、インビトロでの指向された化学的結合反応に供した。このようにして形成されたB s A bは、ヒト乳腫瘍標的に対するヒト細胞傷害性リンパ球の溶解活性を開始させるのと同様に、HER2レセプターを過剰発現する細胞および正常なヒトT細胞に結合することができた。Rodriguesら、Int. J. Cancers (Suppl.) 7: 45~50 (1992) もまた参照。

B s A bフラグメントを作製し、組換え細胞の培養物から直接分離するための様々な技術もまた記載されている。例えば、二重特異性のF (a b')₂ヘテロダイマーが、ロイシンジッパーを使用して産生されている(Kostelnýら、J. Immunol. 148(5): 1547~1553(1992))。Fosタンパク質およびJuntanタンパク質に由来するロイシンジッパーペプチドが、遺伝子融合によって抗CD3抗体および抗インターロイキン-2レセプター(IL-2R)抗体のF a b' 部分に連結された。ホモダイマーの抗体をヒンジ部で還元してモノマーを形成させ、次いで、再酸化してヘテロダイマーの抗体を形成させた。このようなB s A bは、インビトロでHuT-102細胞を溶解するために、細胞傷害性T細胞を呼び寄せるのに非常に効果的であることが見出された。H

3) により記載される「ジアボディ(dia body)」技術の出現は、BsAbフラグメントを作製するための代わりの機構をもたらした。このフラグメントは、短すぎて同じ鎖の表面にある2つのドメインの間での対形成ができないリンカーによって軽鎖の可変ドメイン(V_L)に連結された重鎖の可変ドメイン(V_H)を含む。従って、1つのフラグメントの V_H ドメインおよび V_L ドメインは、別のフラグメントの相補的な V_H ドメインおよび V_L ドメインと対形成することを強いられ、それによって2つの抗原結合部位が形成される。単鎖Fv (sFv)のダイマーの使用によるBsAbフラグメントを作製するための別の方策もまた報告されている。Gruberら, J. Immunol. 152:5368 (1994)を参照。この研究者らは、25アミノ酸残基のリンカーによって抗フルオレsein抗体の V_H ドメインおよび V_L ドメインに連結されたT細胞レセプターに対する抗体の V_H ドメインおよび V_L ドメインを含む抗体を設計した。再生された分子は、フルオレseinおよびT細胞レセプターに結合し、フルオレseinがその表面に共有結合しているヒト腫瘍細胞を溶解させた。

組換え細胞の培養物から直接回収することができる二重特異性抗体を作製するためのいくつかの技術が報告されているようである。しかし、完全長のBsAbは、その血清半減期がより長いと考えられることおよび可能なエフェクター機能のために、多くの診療的適用に関しては、BsAbフラグメントよりも好ましいとされ得る。

免疫付着因子(Immunoadhesins)

免疫付着因子(Ia)は、細胞表面レセプターまたはリガンド(「付着因子」(adhesin))などのタンパク質の結合ドメインを、免疫グロブリンの定常ドメインのエフェクター機能とともに併せ持つ抗体様分子である。免疫付着因子は、ヒト抗体の多くの貴重な化学的特性および生物学的特性を有し得る。免疫付着因子は、適当なヒト免疫グロブリンのヒンジ配列および定常ドメイン(Fc)配列に連結された所望の特異性を有するヒトのタンパク質配列から構築することができるので、目的とする結合特異性は、完全なヒト成分を使用して達成することができ

る。そのような免疫付着因子は、患者に対する免疫原性は最小であり、安全に長期間

または繰り返し使用される。

文献に報告されている免疫付着因子には下記が含まれる。T細胞レセプターの融合体(Gascoigneら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 84:2936~2940(1987)); CD4の融合体(Caponら、Nature 337:525~531(1989); Trauneckerら、Nature 339:68~70(1989); Zettmeisslら、DNA Cell Biol. USA 9:347~353(1990); およびByrnら、Nature 344:667~670(1990)); L-セレクトリンまたはホーミングレセプターの融合体(Watsonら、J. Cell. Biol. 110:2221~2229(1990); およびWatsonら、Nature 349:164~167(1991)); CD44の融合体(Aruffoら、Cell 61:1303~1313(1990)); CD28およびB7の融合体(Linsleyら、J. Exp. Med. 173:721~730(1991)); CTLA-4の融合体(Lisleyら、J. Exp. Med. 174:561~569(1991)); CD22の融合体(Stamenkovicら、Cell 66:1133~1144(1991)); TNFレセプターの融合体(Ashtkenaziら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 88:10535~10539(1991); Lesslauerら、Eur. J. Immunol. 27:2883~2886(1991); およびPeppelら、J. Exp. Med. 174:1483~1489(1991)); NPLレセプターの融合体(Bennettら、J. Biol. Chem. 266:23060~23067(1991)); インターフェロン γ レセプターの融合体(Kurschnerら、J. Biol. Chem. 267:9354~9360(1992)); 4-1BBの融合体(Chalupnyら、PNAS (USA) 89:10360~10364(1992)) およびIgEレセプター α の融合体(RidgwayおよびGorman、J. Cell. Biol. 第115巻、抄録番号14

48(1991))。

治療的使用について記載されている免疫付着因子の例には、細胞表面CD4に対するHIVの結合を阻止するためのCD4-Ig免疫付着因子が含まれる。

CD4-Igを出産直前の妊娠女性に投与した第I相臨床試験から得られたデータにより、この免疫付着因子は、HIVの母-胎児間移動を防止することにおいて有用であり得ることが示唆されている。Ashkenaziら、*Intern. Rev. Immunol.* 10:219~227(1993)。腫瘍壊死因子(TNF)と結合する免疫付着因子もまた開発された。TNFは、敗血症性ショックの主要なメディエーターであることが明らかにされている前炎症性サイトカインである。敗血症性ショックのマウスモデルに基づいて、TNFレセプター免疫付着因子は、敗血症性ショックの処置において臨床的に使用するための候補物として有望であることが明らかにされた(Ashkenaziら、上記)。免疫付着因子は、治療以外にもまた使用される。例えば、L-セレクチンレセプター免疫付着因子は、末梢リンパ節の高内皮細胞静脈(HEV)の組織化学的染色を行うための試薬として使用された。この試薬はまた、L-セレクチンのリガンドを分離してその特徴づけを行うために使用された(Ashkenaziら、上記)。免疫付着因子構造の2つのアームが異なる特異性を有する場合、免疫付着因子は、二重特異性抗体に対する類推によって「二重特異性免疫付着因子」と呼ばれる。Dietschら、*J. Immunol. Methods* 162:123(1993)は、接着分子(E-セレクチンおよびP-セレクチン)の細胞外ドメインを併せ持つような二重特異性免疫付着因子を記載する。結合性の研究により、そのようにして得られた二重特異性免疫グロブリン融合タンパク質は、それが誘導された単一特異性の免疫付着因子と比較して、骨髓様細胞株に対する結合能が高まったことが示された。

抗体-免疫付着因子のキメラ

抗体-免疫付着因子(Ab/Ta)キメラもまた文献に記載されている。このような分子は、免疫付着因子の結合領域を抗体の結合ドメインとともに併せ持つ

。

Bergら、PNAS (USA) 88:4723~4727 (1991)は、マウスのCD4-IgGから誘導された二重特異性の抗体-免疫付着因子キメラを作製した。この研究者らは、2つのアームを有する四量体分子を構築した。一方のアームは、抗体軽鎖の定常ドメインと融合したCD4とともに、抗体重鎖の

定常ドメインと融合したCD4からなった。もう一方のアームは、抗CD3抗体の完全な軽鎖とともに、抗CD3抗体の完全な重鎖からなった。CD4-IgGのアームによって、この二重特異性分子は、細胞傷害性T細胞の表面にあるCD3に結合する。細胞傷害性細胞およびHIV感染細胞と一緒にすると、HIV感染細胞が特異的に殺傷される。

Bergら(上記)は四量体構造の二重特異性分子を記載しているが、1個のCD4-IgG融合体のみを含有するトリマーのハイブリッド分子を作製することができる。Chamowら、J. Immunol. 153:4268 (1994)を参照。この構築物の第1のアームは、ヒト化された抗CD3 κ 軽鎖およびヒト化された抗CD3 γ 重鎖によって形成される。第2のアームは、IgGのFcドメインによるgp120の結合を担うCD4の細胞外ドメインの一部を併せ持つCD4-IgG免疫付着因子である。得られるAb/Igキメラは、HIV感染細胞の殺傷を、純粋な細胞傷害性T細胞調製物、またはFcレセプターを産生する大顆粒状リンパ球エフェクター細胞をさらに含む全末梢血リンパ球(PBL)画分のいずれかを使用して媒介した。

多重特異性抗体ヘテロマルチマーの製造においては、ホモマルチマーよりも、所望のヘテロマルチマーの産生を増大させることが望ましい。Fc含有のBsAbを得るために選択される現在の方法は、依然として、2つの抗体を同時に発現するハイブリッドハイブリドーマである(MilsteinおよびCuellilo、Nature 305:537~540(1983))。

ハイブリッドハイブリドーマにおいて、重(H)鎖は、典型的には、所望のヘテロダイマーと同様に、ホモダイマーを形成する。さらに、軽(L)鎖は、同系でない重鎖との誤った対形成を形成することが多い。従って、2つの抗体が同時に発現すると、重鎖および軽鎖の10個までの対形成が生じ得る(Suresh

, M. R. ら, *Methods Enzymol.* 121: 210~228 (1986)). これらの望ましくない鎖の対形成は、BsAbの産生を低下させ、そして重大で、ときには克服できない精製問題を必然的に強いる(Smithら(1992)上記、およびMassimoら(1997)上記)。

抗体重鎖は、立体的に相補的な変異をマルチマー化ドメインの C_{H3} ドメイン

界面に導入することによるヘテロダイマー化(Ridgwayら, *Protein Eng.* 9: 617~621 (1996))、および本明細書中に記載されるフージディスプレイによる最適化を行うために以前に操作されている。改変された C_{H3} ドメインを含有する鎖によって、抗体/免疫付着因子ハイブリッド(Ab/Ig)の生成により判断されるように、約90%までのヘテロダイマーが生じる。ヘテロダイマー化した重鎖は、依然として、同系でない軽鎖との誤った対形成を形成し得るので、目的のBsAbの回収が妨げられる。

発明の要旨

本出願は、モノマー混合物から所望するヘテロマルチマー二重特異性抗体の形成を高めるのに役立つ方法を記載する。この方法は、共通する可変軽鎖を提供して二重特異性抗体のヘテロマーの各可変重鎖領域と相互作用させることによるヘテロオリゴマー化のために第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間の界面を操作することによる。3つの可能なヘテロマルチマーおよびホモマルチマーが、第1のポリペプチドおよび第2のポリペプチドから形成され得る。そのようなポリペプチドのそれぞれは、同様に、第1の軽鎖および第2の軽鎖とそれぞれ会合する。これにより、鎖の対形成は合計で10通りが可能である(図1A)。所望のヘテロマルチマー形成を高める方法によって、その産生を、望ましくないヘテロマルチマーおよびホモマルチマーよりも大きく高めることができる。

ヘテロマルチマー抗体の第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間の好ましい界面は、抗体の定常ドメインの C_{H3} ドメインの少なくとも一部を含む。界面で相互作用する第1および第2の各ポリペプチドのドメインは、マルチマー化ドメインと呼ばれる。マルチマー化ドメインは、好ましくは、特定の第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間の相互作用を促進し、それによって所望

のヘテロマルチマーの産生を増大させる(図1 B)。相互作用は、空洞への隆起(p rotuberance-into-cavity)の相補的な領域の形成；天然に存在しないジスルフィド結合の形成；ロイシンジッパー；疎水性領域；および親水性領域によって接触面で促進され得る。「隆起」(protuberance)は、第1のポリペプチドの界面に由来する小さなアミノ酸側鎖を、より大きな側鎖(例えば、チロシンまたはトリプト

ファン)と置換することによって構築される。隆起と同一の大きさまたは類似する大きさの代替的な「空洞」(cavity)は、任意に、大きなアミノ酸側鎖を、より小さな側鎖(例えば、アラニンまたはトレオニン)と置換することによって第2のポリペプチドの界面に作製される。適切に配置され、そして適切な大きさを有する隆起または空洞が第1のポリペプチドまたは第2のポリペプチドのいずれかの界面に存在する場合、隣接する接触面において、それぞれ、対応する空洞または隆起の設計が必要とされるだけである。天然に存在しないジスルフィド結合は、第1のポリペプチドにおいて、天然に存在するアミノ酸を、システインなどの遊離チオールを含有する残基と置換して、遊離チオールが第2のポリペプチドの別の遊離チオール含有側鎖と相互作用し、そしてジスルフィド結合が第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間で形成されるようにすることによって構築される(図1 B)。

大きな非免疫化ファージディスプレイライブラリー(Vaughan, T. J. ら(1996) Nature Biotechnology 14:309~314、これは参考としてその全体が本明細書中に組込まれる)に由来する単鎖F₁フラグメントは、V-遺伝子の使用を明らかにした。この場合、いくつかの生殖系列のV-遺伝子セグメントに由来するV_H配列およびV_L配列が優勢であり、ファミリーがレパートリーにおいて優勢であった。異なるパートナー鎖との組合せで特定の重鎖または軽鎖が見出されるレパートリーにおいて、鎖の入り交じった状態の例が認められた(Vaughan, T. J. ら(1996) 上記)。

所望するヘテロマルチマー多重特異性抗体の調製は、共通する軽鎖が多重特異性抗体の変重鎖のそれぞれと対形成するように提供される場合に増強されるこ

とが本明細書中に開示される。共通する可変軽鎖の使用によって、抗原結合ドメインを形成するために正しく対形成しなければならないモノマーの数が減少する。これは、軽鎖の数を、（本発明が開示される前の二重特異性抗体または多重特異性抗体のそれぞれにおける）2つ以上の軽鎖から、（本発明の多重特異性抗体（図1Cを参照）における）1つの軽鎖に制限することによる。

従って、本発明は、ヘテロマルチマー多重特異性抗体を調製する方法に関する。この抗体は、下記の1）および2）を含む：1）界面で接する第1のポリペプチ

ドおよび第2のポリペプチド（および抗体の多重度に従ってさらなるポリペプチド）、ただし、第1のポリペプチドおよびさらなるポリペプチド（または、第1のポリペプチドおよび第2のポリペプチド）のそれぞれは、第1のポリペプチドと第2の（または、少なくとも1つのさらなる）ポリペプチドとの間の界面を形成するマルチマー化ドメインを含み、そしてこのマルチマー化ドメインは、第1のポリペプチドとさらなるポリペプチドとの間の安定な相互作用を促進する；および2）前記の第1のポリペプチドおよび少なくとも1つのさらなるポリペプチド（または、第2のポリペプチド）のそれぞれの結合ドメイン、ただし、各結合ドメインは可変重鎖および可変軽鎖を含み、第1のポリペプチドの可変軽鎖および第2のポリペプチドの可変軽鎖は共通するアミノ酸配列を有し、そしてそのような共通する配列は、前記ポリペプチドのそれぞれの元の軽鎖に対して、少なくとも80%、好ましくは少なくとも90%、より好ましくは少なくとも95%、最も好ましくは100%の配列同一性のアミノ酸配列同一性を有する。この方法は下記の工程を含む：

（i）第1のポリペプチド、第2のポリペプチドおよび共通する軽鎖をコードする核酸を含む宿主細胞を培養し、この培養によって核酸を発現させる工程；および

（ii）宿主細胞培養物から多重特異性抗体を回収する工程。

本発明の関連する実施態様において、第1のポリペプチドをコードする核酸または第2のポリペプチドをコードする核酸、あるいはその両方は、その界面また

はその一部をコードするように元の核酸から変更されている。

本発明の方法の別の実施態様において、第1のポリペプチドの界面は、第2のポリペプチドの界面の遊離チオール含有残基と相互作用するように配置され、そうすることによってジスルフィド結合が第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間で形成される遊離チオール含有残基を含む。本発明により、第1のポリペプチドをコードする核酸は、遊離チオール含有残基をコードするように元の核酸から変更され、あるいは第2のポリペプチドをコードする核酸は、遊離チオール含有残基をコードするように元の核酸から変更され、あるいはその両方である。

本発明の方法の別の実施態様において、第1のポリペプチドおよび少なくとも

1つのさらなるポリペプチド（または、第2のポリペプチド）の両方をコードする核酸は、それぞれ、隆起および空洞をコードするように変更されている。第1のポリペプチドおよび第2のポリペプチドは、それぞれ、好ましくは、ヒトIgG₁のC_H3ドメインなどの抗体の定常ドメインを含む。

別の態様において、本発明は、界面で接する第1のポリペプチドおよび第2のポリペプチドを含むヘテロマルチマー（二重特異性抗体、二重特異性免疫付着因子または抗体/免疫付着因子キメラなど）を提供する。第1のポリペプチドの界面は、少なくとも1つのさらなるポリペプチド（または、第2のポリペプチド）上のマルチマー化ドメインと相互作用するように配置されて、第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの界面を形成するマルチマー化ドメインを含む。本発明の好ましい実施態様において、マルチマー化ドメインは、特定の第1のポリペプチドと特定の第2のポリペプチドとの間の相互作用が促進されるように変更される。そのような変更には、隆起または空洞あるいはその両方の生成；天然に存在しないジスルフィド結合の生成；相補的な疎水性領域；および相補的な親水性領域の生成が含まれるが、これらに限定されない。ヘテロマルチマー多重特異性抗体は、薬学的に受容可能な担体をさらに含む組成物の形態で提供され得る。

本発明はまた、前記のヘテロマルチマー多重特異性抗体をコードする核酸を含む宿主細胞に関する：この場合、第1のポリペプチドおよび少なくとも1つのさ

らなるポリペプチド（または、第2のポリペプチド）をコードするこの核酸は、1つのベクターまたは別個のベクターに存在する。宿主細胞は、ヘテロマルチマー多重特異性抗体を作製する方法で使用する事ができる。この方法は、核酸を発現するように宿主細胞を培養すること、およびその細胞培養物からヘテロマルチマー抗体を回収することを含む。

さらなる態様において、本発明は、ヘテロマルチマー多重特異性抗体を調製する方法を提供し、この方法は下記の工程を含む：

(a) 少なくとも1つのさらなるポリペプチドの界面のアミノ酸と相互作用するように配置されているアミノ酸残基を第1のポリペプチドの界面に含む第1のポリペプチドをコードする第1の核酸を選択する工程。実施態様において、核酸は、相互作用するアミノ酸残基をコードするように元の核酸から変更されている。

別の実施態様において、第1の核酸は、より大きな側鎖容量を有するアミノ酸をコードするように変更され、それによって、隆起か第1のポリペプチドに形成される；

(b) 第2のポリペプチドをコードする第2の核酸を変更し、その結果、第2のポリペプチドの界面内のアミノ酸残基を、より小さな側鎖容量を有するアミノ酸残基と置換し、それによって、第2のポリペプチドに空洞を形成させる工程。この場合、前記の隆起は、この空洞と相互作用するように配置される；

(c) 前記の第1の核酸および第2の核酸を宿主細胞に導入して、前記の第1の核酸および第2の核酸が発現されるように宿主細胞を培養する工程；および

(d) 細胞培養物から生成したヘテロマルチマー抗体を回収する工程。

前記の抗体が組み込まれた多重特異性抗体（二重特異性抗体など）を構築することもまた望ましいことであり得る。このような状況下では、元の軽鎖と対形成する場合、目的の第2の抗原に特異的に結合する重鎖を同定することは望ましい。Figiniらの方法（Figini, M.ら（1994）J. Mol. Biol. 239：68～78、これは参考としてその全体が本明細書中に組込まれる）を使用して、そのような重鎖を同定することができる。最初に、ファージライ

ブラリーをグアニジン塩酸で処理して、元の軽鎖を解離させる。次に、ファージにディスプレイされた重鎖を、(透析などにより)変性剤を除くことによって目的の軽鎖と再構成させる。次いで、目的の第2の抗原に対して選別を行い、所望の重鎖を同定する。本発明はさらに、選択された軽鎖と対形成するように重鎖を選択することによって調製される多重特異性抗体、そのような抗体をコードする核酸、およびそのような核酸を含む宿主細胞を含む。

本発明は、望ましくないヘテロマルチマーおよび/またはホモマルチマーなどの他の望ましくない最終産物よりもヘテロマルチマーの産生を増大させるための機構を提供する(図1A~図1Cを参照)。組換え細胞の培養物から回収される所望のヘテロマルチマーの産生量は、好ましくは、副生成物の望ましくないヘテロダイマーまたはホモマルチマーと比較して、少なくとも80重量%を超え、好ましくは少なくとも90重量%を超える。

図面の簡単な説明

図1A~図1C。図1Aは、ホモマルチマー化よりもヘテロマルチマー化を増強させるための操作が行われない場合において、Fcを含有する二重特異性抗体の形成を示す略図である。図1Bは、所望のヘテロマルチマー化が、望ましくないヘテロマルチマー化およびホモマルチマー化よりも好ましいように、重(H)鎖が操作される場合に生じる対形成を示す略図である。図1Cは、同じ軽(L)鎖を有する抗体を選択して、同系でない重鎖と対形成する軽鎖の問題が回避される場合に生じる対形成を示す略図である。

図2A~図2C。図2Aは、ファージディスプレイベクターpRA2を使用するC_H3ヘテロダイマーの選択反応図式を図示する。安定なC_H3ヘテロダイマーをディスプレイするファージは、gDフラッグに対する抗体を使用して捕獲される。図2Bは、合成された遺伝子から発現されるC_H3が、M13の遺伝子IIITanpak質との融合タンパク質として、天然の遺伝子(Ellisonら、Nucleic Acids Res. 10:4071~4079(1982))から発現されるC_H3の第2の複製物とともに同時に分泌されるジシストロン性オペロンを図示する。合成されたC_H3遺伝子は、単純ヘルペスウイルスの糖タン

バク質Dから誘導されるペプチド(gDフラッグ、Lasky, L. A. および Dowbenko, D. J. (1984) DNA 3:23~29; Berman, P. W. ら (1985) Science 227:1490~1492)、および部位特異的なプロテアーゼのゲネナーゼ (Genenase) J の開裂 (G) 部位 (Carter, P. ら (1989) Proteins: Structure, Function and Genetics 6:240~248) の上流に置かれる。図2Cは、翻訳されるC_H3遺伝子の残基に、KabatらのEu方式に従って番号を付けた図2Bのジシストロン性オペロンの核酸配列 (配列番号2) である。「免疫学的に関心が持たれるタンパク質の配列」、第5版、第1巻、688~696頁、NIH, Bethesda, MD (1991)。陸起の変異T366Wを示す。そのような残基は、天然のC_H3遺伝子における無作為化のために標的化される(366、368および407)。

図3A~図3C。図3Aおよび図3Bは、免疫付着因子(Ia)とともに抗体(Ab)

の重鎖および軽鎖の共-移入から得られるプロテインA精製された生成物のSDS-PAGEをデンストメトリー分析で走査した結果の棒グラフである。示したデータは、2つの独立した実験の平均である。x軸は、投入したDNAの質量比(Ia:H:L)を示し、y軸は、全生成物タンパク質に対する生成物マルチマーの各タイプの割合を示す。図3Cは、可能な生成物マルチマーを図示する。

図4は、Ax1、Rse、Iger、Ob-RおよびVEGFに対する特異性を有する8個の異なる抗体のV_L配列の比較である。配列定義 (Kabatら (1991) 上記) または構造定義 (Chothia, C. および Lesk, A. M. J. Mol. Biol. (1987) 196:901~917) に従った抗原結合CDR残基の位置を、それぞれ、下線および#によって示す。Ax1.78配列と異なる残基を二重下線によって示す。

図5は、選択された抗Ob-Rクローンおよび抗HER3クローンの重鎖および軽鎖の比較である。二重特異性抗体の構築に使用した抗Ob-Rクローン26および抗HER3クローン18のV_H配列および共通するV_L配列を示す。

図6。Mp1-IgGおよびHER3-IgGに対する同時結合を検出した

めのサンドイッチELISA。試験した抗体は、Y349C:T366S:L368A:Y407V/T366'W:S354'Cの変異を含有する抗Mpl×抗HER3のBsIgGであり、Fc領域を変異させた対応する元の抗Mplまたは抗HER3のIgGとともに使用した。

図7は、抗体依存性細胞媒介細胞傷害性(ADCC)の研究結果の棒グラフである。ADCCは、変異型(S354C:T366W/Y349'C:T366'S:L368'A:Y407'V)または野生型のFcあるいはアイソタイプが一致するコントロール抗体(E25, Presta, L. G. ら(1993) J. Immunol. 151:2623~2632)のいずれかを含有するhuMAb4D5-5(Carter, P. ら(1992)PNAS USA 89:4285~4289)によって媒介された。抗体(125ng/ml)を、ヒト末梢血単核エフェクター細胞およびSK-BR-3標的細胞とともに示した比でインキュベーションした。示したデータは、3連の測定値および3つの異なる実験の平均である。

図8は、HER3に対して生起された抗体の軽鎖とO₂Rに対して生起された抗体の軽鎖との間のアミノ酸配列同一性を示す行列である。配列同一性が100%である軽鎖を有する抗体を黒四角に示す。配列同一性が98%~99%である軽鎖を有する抗体を白四角に示す。抗体クローンの同一性を行列の下部に示す。

I. 定義

一般に、下記の用語または表現は、本説明、実施例および請求項において使用される場合には下記の意味を有する。

「ヘテロマルチマー」、「ヘテロマルチマーポリペプチド」または「ヘテロマルチマー多重特異性抗体」は、少なくとも、第1のポリペプチドおよび第2のポリペプチドを含む分子である。この場合、第2のポリペプチドは、アミノ酸配列において、第1のポリペプチドと少なくとも1個のアミノ酸残基が異なる。ヘテロマルチマーは、少なくとも2つの異なるリガンドに対する複数の結合特異性または結合部位を有する。好ましくは、ヘテロマルチマーは、第1のポリペプチドお

および第2のポリペプチドによって形成される「ヘテロダイマー」を含むことができ、あるいはポリペプチドが、第1のポリペプチドおよび第2のポリペプチド以外に、さらに存在する場合には、より高次の三次構造を形成することができる。ヘテロマルチマーに関する例示的な構造には、ヘテロダイマー（例えば、Die t s c h r a（上記）によって記載される二重特異性免疫付着因子）、ヘテロトリマー（例えば、Ch a m o w r a（上記）によって記載されるA b/I a キメラ）、ヘテロ四量体（例えば二重特異性抗体）及び更なるオリゴマー構造が含まれる。

本明細書中で使用されている「マルチマー化ドメイン」は、ヘテロマルチマーの各ポリペプチドの領域をいう。「マルチマー化ドメイン」は、ヘテロマルチマー複合体内のキメラ分子の安定な相互作用を促進する。マルチマー化ドメインは、好ましくは、特定の第1のポリペプチドと特定の第2のポリペプチドとの間の相互作用を促進し、それによって所望のヘテロマルチマーの形成が増強され、そして望ましくないヘテロマルチマーまたはホモマルチマーの形成の可能性が実質的に低下する。マルチマー化ドメインは、免疫グロブリン配列、ロイシンジッパー、疎水性領域、親水性領域、またはキメラなヘテロマルチマーのキメラ分子間での

分子間ジスルフィド結合を形成する遊離チオールを介して相互作用することができる。遊離チオールは、ポリペプチド間のジスルフィド結合の形成を可能にする位置において、ポリペプチドの天然に存在する残基を、例えば、システインと置換することによって1つまたは複数の相互作用ポリペプチドの界面に導入することができる。マルチマー化ドメインは、免疫グロブリンの定常部を含むことができる。本発明において有用で可能なマルチマー化ドメインが、ハイブリッドの免疫グロブリンを記載する国際特許出願第PCT/US90/06849号（これは参考としてその全体が本明細書中に組込まれる）に開示されている。さらに、マルチマー化ドメインは、立体的な相互作用によって、安定な相互作用が促進されるだけでなく、モノマーの混合物に由来するホモダイマーよりもヘテロダイマーの形成がさらに促進されるように設計することができる。例えば、国際特許出願第PCT/US96/01598号（これは参考としてその全体が本明細書中

に組込まれる)を参照。これは、ヘテロオリゴマー化のために第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間の相互作用に関する「空洞への隆起」法を開示する。「隆起」は、第1のポリペプチドの界面に由来する小さなアミノ酸側鎖を、より大きな側鎖(例えば、チロシンまたはトリプトファン)と置換することによって構築される。隆起と同一の大きさまたは類似する大きさの代償的な「空洞」は、任意に、大きなアミノ酸側鎖を、より小さな側鎖(例えば、アラニンまたはトレオニン)と置換することによって第2のポリペプチドの界面に作製される。免疫グロブリン配列は、免疫グロブリンの定常ドメインであることが好ましいが、必ずしも、免疫グロブリンの定常ドメインである必要はない。本発明のキメラにおける免疫グロブリン部分は、I g G₁、I g G₂、I g G₃またはI g G₄のサブタイプ、I g A、I g E、I g DまたはI g Mから得ることができるが、I g G₁、I g G₂、I g G₃またはI g G₄が好ましい。

「遊離チオール含有化合物」は、本発明のポリペプチド界面のアミノ酸に組み込むことができるが、またはそのようなアミノ酸と反応することができる化合物であって、この化合物の遊離チオール部分は、本発明のさらなるポリペプチドの界面において遊離チオール部分と相互作用して、ジスルフィド結合が形成されるように配置されているそのような化合物を意味する。遊離チオール含有化合物は、

好ましくは、システインである。

用語「標識されたエピトープ」は、本明細書で使用される場合、「標識ポリペプチド」に融合したキメラなヘテロ付着因子の全体またはそのフラグメントを含むキメラなポリペプチドを示す。標識ポリペプチドは、抗体が作製され得るエピトープを提供するのに十分な残基を有するが、キメラなヘテロ付着因子の活性を妨げないように十分に短い。標識ポリペプチドは、好ましくは、他にないほど非常に特異的であり、その結果、それに対する抗体は、他のエピトープと実質的に交差反応しない。適切な標識ポリペプチドは、一般には、少なくとも6個のアミノ酸残基を有し、通常は、8個〜50個の間のアミノ酸残基(好ましくは、約9残基〜30残基の間)を有する。本発明の実施態様は、エピトープ標識に結合し

たカメラナヘテロ付着因子を含み、そのような標識を使用して、サンプル中の付着因子の検出またはサンプルからの付着因子の回収が行われる。

本明細書中で使用されている「共通する軽鎖」または「軽鎖の共通するアミノ酸配列」は、本発明の多重特異性抗体における軽鎖のアミノ酸配列をいう。抗体パネルが、ファージディスプレイライブラリーの選択を行うことによって、少なくとも2つの異なる抗原に対して作製された。そのようなファージディスプレイライブラリーは、例えば、Vaughanら(1996)(上記)により記載されている(これは、ファージミドリライブラリーを選択する方法を特に参照して、参考としてその全体が本明細書中に組込まれる)。軽鎖配列を、可変軽鎖アミノ酸配列に関して比較した。比較されたパネルに由来する有用な軽鎖は、少なくとも80%、好ましくは少なくとも90%、より好ましくは少なくとも95%、最も好ましくは100%の同一性のアミノ酸配列同一性を有する軽鎖である。共通する軽鎖配列は、比較された2つの軽鎖配列が近似するように考えられた配列である。比較される軽鎖が、アミノ酸レベルで100%の配列同一性である場合、共通する軽鎖は、軽鎖が多重特異性抗体の異なる結合ドメインにおいて機能するとして、選択されたライブラリーのクローンに由来する軽鎖と同一である。比較される軽鎖が上記と異なる場合、共通する軽鎖は、ライブラリーのクローンに由来する比較される軽鎖の1つまたはもう一方、あるいはその両方と異なり得る。共通する軽鎖が、ライブラリーのクローンの1つまたはもう一方と、あるいはそ

の両方と異なる場合、異なる残基は、抗体軽鎖の抗原結合CDR残基の外側に存在することが好ましい。例えば、抗原結合CDR残基の位置は、配列定義(Kabatら(1991)上記)または構造定義(ChothiaおよびLesk(1987)J. Mol. Biol. 196:901~917)に従って決定することができる。

本明細書中で用いている「アミノ酸配列同一性」は、1つの配列のアミノ酸が第2のアミノ酸配列のアミノ酸とどのくらい同じであるかの割合をいう。ポリペプチド鎖の間において100%の配列同一性は、鎖が同一であることを意味する。

含むTGF- α およびTGF- β などのトランスホーミング増殖因子(TGF)；インシュリン様増殖因子-Iおよびインシュリン様増殖因子-II(IGF-IおよびIGF-II)；des(1-3)-IGF-I(脳IGF-I)、インシュリン様増殖因子結合タンパク質；CD-3、CD-4、CD-8およびCD-19などのCDタンパク質；エリスロポイエチン；骨髄導因子；イムノトキシン；骨形態形成タンパク質(BMP)；インターフェロン- α 、インターフェロン- β およびインターフェロン- γ などのインターフェロン；コロニー刺激因子(CSF)類、例えば、M-CSF、GM-CSFおよびG-CSF；インターロイキン(IL)類、例えば、IL-1からIL-10；スーパーオキシジスムターゼ；T細胞レセプター；表面膜タンパク質；崩壊促進因子；例えば、AIDSエンベロープの一部などのウイルス抗原；輸送タンパク質；ホーミングレセプター；アドレシン；調節タンパク質；抗体；および上記のポリペプチドのいずれかのフラグメント。

「第1のポリペプチド」は、第2のポリペプチドと会合し得る任意のポリペプチドである。第1のポリペプチドおよび第2のポリペプチドは、「界面」(下記において定義)で接する。界面に加えて、第1のポリペプチドは、「結合ドメイン」(例えば、抗体の変域ドメイン、レセプター結合ドメイン、リガンド結合ドメインまたは酵素活性ドメイン)、またはC_H2、C_H1およびC_Lドメインを含む抗体の定常ドメイン(またはその一部)などのさらなるドメインを1つまたは複数含むことができる。通常、第1のポリペプチドは、抗体から誘導される少なくとも1つのドメインを含む。このようなドメインは、好都合なことに、抗体のC_H3ドメインなどの定常ドメインであり、第1のポリペプチドの界面を形成す

ることができる。例示的な第1のポリペプチドには下記が含まれる。抗体重鎖ポリペプチド、異種ポリペプチドの結合ドメインとともに抗体の定常ドメインを併せ持つキメラ(すなわち、免疫付着因子、下記の定義を参照)、レセプターポリペプチド(特に、別のレセプターポリペプチド、例えば、インターロイキン-8レセプター(IL-8R)およびインテグリンヘテロダイマー(例えば、LFA-1またはGPIIb/IIIa)とダイマーを形成するポリペプチド)、リガ

ンドポリペプチド(例えば、神経増殖因子(NGF)、ニューロトロフィン-3 (NT-3) および脳由来神経栄養因子(BDNF) - Arakawaら、J. Biol. Chem. 269(45):27833~27839 (1994) および Radziejewskiら、Biochem. 32(48):1350(1993))、および抗体の変換ドメインポリペプチド(例えば、ジアボディ(diabody))。好ましい第1のポリペプチドは、免疫グロブリンの定常ドメインに融合した抗体の重鎖から選択され、この場合、定常ドメインは、本発明の第2のポリペプチドとの優先的な相互作用が促進されるように変更されている。

「第2のポリペプチド」は、「界面」を介して第1のポリペプチドと会合し得る任意のポリペプチドである。界面に加えて、第2のポリペプチドは、「結合ドメイン」(例えば、抗体の変換ドメイン、レセプター結合ドメイン、リガンド結合ドメイン、または酵素活性ドメイン)、または C_{H2} ドメイン、 C_{H1} ドメインおよび C_L ドメインを含む抗体の定常ドメイン(または、その一部)などのさらなるドメインを含むことができる。通常、第2のポリペプチドは、抗体から誘導される少なくとも1つのドメインを含む。このようなドメインは、好都合なことに、抗体の C_{H3} ドメインなどの定常領域であり、第2のポリペプチドの界面を形成することができる。例示的な第2のポリペプチドには下記が含まれる。抗体重鎖ポリペプチド、異種ポリペプチドの結合ドメインとともに抗体の定常ドメインを併せ持つキメラ(すなわち、免疫付着因子、下記の定義を参照)、レセプターポリペプチド(特に、別のレセプターポリペプチド、例えば、インターロイキン-8レセプター (IL-8R) およびインテグリンヘテロダイマー (例えば、LFA-1またはGPIIb/IIIa) とダイマーを形成するポリペプチド)、リガンドポリペプチド(例えば、神経増殖因子(NGF)、ニュートロ

フィン-3 (NT-3) および脳由来神経栄養因子(BDNF) - Arakawaら、J. Biol. Chem. 269(45):27833~27839 (1994) およびRadziejewskiら、Biochem. 32(48):1350(1993))、および抗体の変換ドメインポリペプチド(例えば、ジアボディ)。好ましい第2のポリペプチドは、免疫グロブリンの定常ドメインに融合した

抗体の重鎖から選択されこの場合、この場合、定常ドメインは、本発明の第1のポリペプチドとの優先的な相互作用が促進されるように変更されている。

「結合ドメイン」は、目的の分子（例えば、抗体、リガンド、レセプター、基質または阻害剤）との選択的な結合を担うポリペプチドの任意の領域を含む。例示的な結合ドメインには、抗体の可変ドメイン、レセプター結合ドメイン、リガンド結合ドメインおよび酵素活性ドメインが含まれる。好ましい実施態様において、結合ドメインは、免疫グロブリンの重鎖および軽鎖を含む。本発明の二重特異性抗体およびその作製方法により、二重特異性抗体の各結合ドメインに関する軽鎖は、共通する軽鎖であり、それによって重鎖および軽鎖の誤った対形成が存在する望ましくないヘテロマルチマーの形成が避けられる。

用語「抗体」は、それが本発明に関連する場合、目的の抗原のエピトープと結合するドメインを1つまたは複数含有するポリペプチドを意味するものとす。この場合、そのようなドメインは、抗体の可変部から誘導されるか、または抗体の可変部との配列同一性を有する。抗体の例には、全長の抗体、抗体フラグメント、単鎖分子、二重特異性分子または二機能性分子、ジアボディー、キメラ抗体（例えば、ヒト化抗体およびPRIMATIZED™抗体）および免疫付着因子が含まれる。「抗体フラグメント」には、Fv、Fv'、Fab、Fab'およびF(ab')₂のフラグメントが含まれる。

「ヒト化(された)」形態の非ヒト（例えば、霊長類または霊長類）抗体は、非ヒト免疫グロブリンから誘導される最小の配列を含有する特異的でキメラな免疫グロブリン、免疫グロブリン鎖またはそのフラグメントである。その大部分において、ヒト化抗体は、受容者の相補性決定領域（CDR）に由来する残基が、所望の特異性、親和性および能力を有するマウス、ラット、ウサギまたは霊長類

などの非ヒト種（ドナー抗体）のCDRに由来する残基によって置き換えられているヒト免疫グロブリン（受容体抗体）である。場合によっては、ヒト免疫グロブリンのFv枠組み構造領域（FR）残基は、対応する非ヒト残基によって置き換えられる。さらに、ヒト化抗体は、受容体抗体あるいは持ち込まれたCDR配列または枠組み構造配列のいずれにおいて見出されない残基を含むことができる

。このような改変は、抗体の能力を改良して最大にするために行われる。一般に、ヒト化抗体は、少なくとも1つ、典型的には2つの可変ドメインの実質的に全てを含む。そのような可変ドメインにおいて、CDR領域の全て又は実質的に全ては、非ヒトの免疫グロブリンのCDR領域に対応し、そしてFR領域の全て又は実質的に全ては、ヒト免疫グロブリン配列のFR領域である。ヒト化抗体はまた、好ましくは、免疫グロブリンの定常部(Fc)、典型的には、ヒト免疫グロブリンの定常部(Fc)の少なくとも一部を含む。ヒト化抗体は、抗体の抗原結合領域が、目的の抗原でマカク (macaque) サルを免疫化することによって産生される抗体から誘導されるPRIMATIZED™抗体を含む。

「多重特異性抗体」は、少なくとも2つの異なる抗原に対する結合特異性を有する分子である。そのような分子は、通常、2つの抗原と結合するだけである(すなわち、二重特異性抗体、BsAb)が、三重特異性抗体などのさらなる特異性を有する抗体も、本明細書中で使用される場合には本発明により含まれる。BsAbの例には、腫瘍細胞の抗原に対する一方のアームと、細胞傷害誘引因子分子に対するもう一方のアームとを有する下記のような二重特異性抗体が含まれる。例えば、抗FcγRI/抗CD15、抗p185HER2/FcγRIII(CD16)、抗CD3/抗悪性B細胞(1D10)、抗CD3/抗p185^{HER2}、抗CD3/抗p97、抗CD3/抗腎細胞がん、抗CD3/抗OVCAR-3、抗CD3/L-D1(抗結腸がん)、抗CD3/抗メラニン細胞刺激ホルモンアナログ、抗EGFレセプター/抗CD3、抗CD3/抗CAMA1、抗CD3/抗CD19、抗CD3/MoV18、抗神経細胞付着因子分子(NCAM)/抗CD3、抗薬酸結合タンパク質(FBP)/抗CD3、抗汎カルシノーマ関連抗原(AMOC-31)/抗CD-3; 腫瘍抗原に特異的に結合するアームと、毒素に結合するアームとを有するBsAb、例えば、抗サボリン/抗1d-1、抗

CD22/抗サボリン、抗CD7/抗サボリン、抗CD38/抗サボリン、抗CEA/抗リシンA鎖、抗インターフェロン-α(INF-α)/抗ハイブリドマイディオタイプ、抗CEA/抗ビンカルカロイドなど; 変換酵素によって活性化されるプロドラッグに対するBsAb、例えば、抗CD30/抗アルカリホ

スファターゼ（これは、マイトマイシンホスフェートプロドラッグのマイトマシンアルコールへの変換を触媒する）など；フィブリン溶解剤として使用することができるBsAb、例えば、抗フィブリン／抗組織プラスミノーゲン活性化因子（tPA）、抗フィブリン／抗ウロキナーゼ型プラスミノーゲン活性化因子（uPA）など；細胞表面レセプターに対して免疫複合体を標的化するためのBsAb、例えば、抗低密度リポタンパク質（LDL）／抗Fcレセプター（例えば、FcγRI、FcγRIIまたはFcγRIII）など；感染性疾患の治療において使用されるBsAb、例えば、抗CD3／抗単純ヘルペスウイルス（HSV）、抗T細胞レセプター：CD3複合体／抗インフルエンザ、抗FcγR／抗HIVなど；インビトロまたはインビボで腫瘍を検出するためのBsAb、例えば、抗CEA／抗EOTUBE、抗CEA／抗DPTA、抗p185^{HER2}／抗ハプテン；ワクチンアジュバントとしてのBsAb（Fangerら（上記）を参照）；および診断用具としてのBsAb、例えば、抗ウサギIgG／抗フェリチン、抗ホースラディッシュペルオキシダーゼ（HRP）／抗ホルモン、抗ソマトスタチン／抗サブスタンスP、抗HRP／抗FITC、抗CEA／抗β-ガラクトシダーゼ（Nolanら（上記）を参照）など。三重特異性抗体の例には、抗CD3／抗CD4／抗CD37、抗CD3／抗CD5／抗CD37および抗CD3／抗CD8／抗CD37が含まれる。

本明細書中で使用されている用語「免疫付着因子」は、免疫グロブリンの定常ドメインのエフェクター機能とともに、異種タンパク質（「付着因子」、例えば、レセプター、リガンドまたは酵素）の「結合ドメイン」を併せ持つ抗体様の分子を示す。構造的には、免疫付着因子は、抗体の抗原認識部位および結合部位（抗原結合部位）以外である（すなわち、「異種である」）所望の結合特異性を有する付着因子のアミノ酸配列と、免疫グロブリンの定常ドメイン配列との融合体を含む。免疫付着因子における免疫グロブリンの定常ドメイン配列は、IgG₁、

IgG₂、IgG₃もしくはIgG₄のサブタイプ、IgA、IgE、IgDまたはIgMなどの任意の免疫グロブリンから得ることができる。

本明細書中で使用されている用語「リガンド結合ドメイン」は、定量的なりガ

ンド結合能、および好ましくは対応する天然のレセプターの生物学的活性を少なくとも保持する任意の天然の細胞表面レセプターまたはその任意の領域もしくは誘導体をいう。特定の実施態様において、レセプターは、免疫グロブリンスーパーファミリーのメンバーと相同的な細胞外ドメインを有する細胞表面ポリペプチドに由来する。免疫グロブリンスーパーファミリーのメンバーではないが、それにもかかわらず、この定義によって具体的に含まれる他の代表的なレセプターは、サイトカインに対するレセプターであり、特にチロシンキナーゼ活性を有するレセプター（レセプターチロシンキナーゼ）であり、そしてヘマトポイエチンおよび神経増殖因子レセプタースーパーファミリーのメンバー、ならびに細胞付着因子分子、例えば、（E、LおよびP）セレクトインである。

用語「レセプター結合ドメイン」は、定量的なレセプター結合能、および好ましくは対応する天然のリガンドの生物学的活性を少なくとも保持するレセプターに対する任意の天然のリガンド（細胞付着因子分子を含む）またはその任意の領域もしくは誘導体を示すために使用される。この定義は、特に、具体的には、上記のレセプターに対するリガンドに由来する結合配列を含む。

本明細書中で使用されている用語「多重特異性免疫付着因子」は、少なくとも2つの結合特異性を有する（すなわち、2つ以上の付着因子結合ドメインを併せ持つ）（上記に定義されている）免疫付着因子を示す。多重特異性免疫付着因子は、本質的には、国際特許公開第WO 89/02922号（1989年4月6日公開）、欧州特許EP 314,317（1989年5月3日公開）および米国特許第5,116,964号（1992年5月2日発行）に開示されているように、ヘテロダイマー、ヘテロトリマーまたはヘテロ四量体として組み立てることができる。好ましい多重特異性免疫付着因子は二重特異性である。二重特異性免疫付着因子の例には、CD4-TgG/INFレセプター-IgGおよびCD4-IgG/L-セレクトイン-IgGが含まれる。後者の分子は、リンパ球ホーミングレセプター（LHR、L-セレクトイン）のリンパ節結合機能と、CD4のHIV

結合機能とを併せ持ち、HIV感染、関連する症状の予防または処置において診断薬としての適用の可能性が見出されている。

「抗体-免疫付着因子キメラ(Ab/Iaキメラ)」は、(本出願において定義されている)少なくとも1つの免疫付着因子とともに、(上記に定義されている)抗体の少なくとも1つの結合ドメインを併せ持つ分子を含む。例示的なAb/Iaキメラは、Bergr(上記)およびChamowら(上記)によって記載されている二重特異性CD4-IgGキメラである。

「界面」は、第2のポリペプチドの界面内において1つまたは複数の「接触」アミノ酸残基(または、アミノ酸でない他の基)と相互作用する第1のポリペプチドにおける「接触」アミノ酸残基(あるいは、炭水化物基、NADH、ピオチン、FADまたはヘム基などのアミノ酸でない他の基)を含む。好ましい界面は、可変ドメインまたは定常ドメイン(またはその領域)などの免疫グロブリンのドメインである。しかし、ヘテロマルチマーレセプターを形成するポリペプチド間の界面、またはNGF、NT-3およびBDNFなどの2つ以上のリガンドの間の界面も、この用語の範囲に含まれる。好ましい界面は、好ましくはIgG抗体から誘導され、最も好ましくはヒトIgG₁抗体から誘導される免疫グロブリンのC_H3ドメインを含む。

「元の」アミノ酸残基は、元の残基よりも小さな側鎖容量または大きな側鎖容量を有し得る「移入」残基によって置換されるアミノ酸残基である。移入アミノ酸残基は、天然存在アミノ酸残基または非天然存在アミノ酸残基であり得るが、天然存在アミノ酸残基が好ましい。「天然存在」アミノ酸残基は、遺伝暗号によってコードされるアミノ酸残基、および国際特許出願第PCT/US96/01598号(これは参考としてその全体が本明細書中に取込まれる)の表1に列記されるアミノ酸残基である。「非天然存在」アミノ酸残基は、遺伝暗号によってコードされていないが、ポリペプチド鎖で隣のアミノ酸残基と共有結合することができ残基を意味する。非天然存在アミノ酸残基の例には、例えば、ノルロイシン、オルニチン、ノルバリン、ホモセリン、およびEllmanら、Meth. Enzym. 202:301~336(1991)に記載されるアミノ酸残基アナログなどの他のアミノ酸残基のアナログが挙げられる。天然に存在しないその

ようなアミノ酸残基を作製するために、Norenら、Science 244:182 (1989) およびEllmanら (上記) の方法を使用することができ。簡単に記載すると、この方法は、非天然存在アミノ酸残基でサブレッサーRNAを化学的に活性化し、その後、インビトロでRNAの転写および翻訳を行うことを含む。本発明の方法には、少なくとも1つの元のアミノ酸残基を置換することが含まれるが、2つ以上の元の残基を置換することができる。通常は、第1のポリペプチドまたは第2のポリペプチドの界面におけるすべての残基が、置換される元のアミノ酸残基を含むにすぎない。置換に好ましい残基は「埋もれている」。「埋もれている」は、残基が本質的には溶媒と接触できないことを意味する。移入残基は、好ましくは、酸化または誤ったジスルフィド結合の形成の可能性を避けるために、システインではない。

「元の核酸」は、アミノ酸側鎖が、第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間で界面で相互作用して、ポリペプチド間の安定な相互作用を促進させるアミノ酸がマルチマー化ドメイン内でコードされるように変更することができる、目的のポリペプチドをコードする核酸を意味する。そのような変更によって、空洞への隆起、天然に存在しないジスルフィド結合、ロイシンジッパー、疎水性相互作用および親水性相互作用のような安定な相互作用に限定されないが、そのような安定な相互作用を生じさせることができる。このような変更は、好ましくは、目的とする第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間の特異的な相互作用を促進し、望ましくないヘテロマーの対形成またはホモマーの形成が生じる相互作用を効果的に除くように選択される。元の核酸または出発核酸は、天然に存在する核酸であり得るか、または以前に変更が行われた核酸 (例えば、ヒト化抗体フラグメント) を含み得る。核酸を「変更する」は、元の核酸を、目的のアミノ酸残基をコードしているコドンの少なくとも1つの挿入、欠失または置換による遺伝子操作または変異処理を行うことを意味する。通常、元の残基をコードしているコドンは、移入残基をコードするコドンによって置換される。このようにDNAを遺伝的に改変するための技術は、Mutagenesis: a Practical Approach, M. J. McPherson編, IRL Press, Oxford, UK (1991) に総説されており、例えば、部位

異の変異誘発法、カセット変異誘発法およびポリメラーゼ連鎖反応（PCR）変異誘発法を含む。

隆起、空洞、または（ジスルフィド結合の形成に必要なシステイン残基などの）遊離チオールは、合成的手段によって、例えば、組換え技術、インビトロペプチド合成、前記の天然に存在しないアミノ酸残基を導入するためのそのような技術、ペプチドの酵素学的または化学的な連結、あるいはこれらの技術のいくつかの組合せによって、第1のポリペプチドまたは第2のポリペプチドの界面に「導入」することができる。従って、「導入される」隆起、空洞、または遊離チオールは、「天然に存在しない」、すなわち、「非天然」である。これは、自然界または元のポリペプチド（例えば、ヒト化モノクローナル抗体）に存在しないことを意味する。

隆起を形成するために移入アミノ酸残基は、比較的少数（例えば、約3個～6個）の「回転異性体」を有することが好ましい。「回転異性体」は、アミノ酸側鎖のエネルギー的に有利な立体配座である。様々なアミノ酸残基の回転異性体の数は、PondersおよびRichards、J. Mol. Biol. 193 : 775～791（1987）に総説されている。

「分離された」ヘテロマルチマーは、その天然の細胞培養環境の成分からの同定および分離および／または回収が行われたヘテロマルチマーを意味する。その天然環境の混入成分は、ヘテロマルチマーに関する診断使用または治療使用を妨害する物質であり、酵素、ホルモン、および他のタンパク質性または非タンパク質性の溶解物を含み得る。好ましい実施態様において、ヘテロマルチマーは、（1）ローリー法によって測定されるように95重量%を超えるように、最も好ましくは99重量%を超えるように、あるいは（2）スピニングカップ配列決定装置の使用によって、N末端または内部のアミノ酸配列の少なくとも15残基が得られるのに十分な程度に、あるいは（3）クマシーブルー染色、または好ましくは銀染色を使用して、還元条件下または非還元条件下でのSDS-PAGEにより均一になるまで精製される。

本発明のヘテロマルチマーは、一般には、実質的に均一になるまで精製される。「実質的に均一」、「実質的に均一な形態」および「実質的な均一性」という表現は、生成物が、望ましくないポリペプチドの組合せ物に由来する副生成物（例

えば、ホモマルチマー）を実質的に有していないことを示すために使用される。純度に関して表現される場合、実質的な均一性は、副生成物の量が、10%を超えないこと、好ましくは5%未満であること、より好ましくは1%未満であること、最も好ましくは0.5%未満であることを意味する。ただし、割合は重量比である。

「制御配列」という表現は、特定の宿主生物において、機能的に連結されたコード配列を発現させるのに必要なDNA配列をいう。原核生物に適切な制御配列には、例えば、プロモーター、必要に応じてオペレーター配列、リボソーム結合部位、および可能であれば、未だあまりよく理解されていない他の配列が含まれる。真核生物細胞は、プロモーター、ポリアデニル化シグナルおよびエンハンサーを利用することが知られている。

核酸は、核酸が別の核酸配列と機能的な関係におかれている場合に「機能的に連結されている」。例えば、ブレ配列または分泌リーダーに関するDNAは、DNAが、ポリペプチドの分泌に参加しているプロタンパク質として発現される場合、ポリペプチドに関してDNAに機能的に連結されている；プロモーターまたはエンハンサーは、それが配列の転写に影響を及ぼす場合、コード配列に機能的に連結されている；あるいは、リボソーム結合部位は、それが翻訳を容易にするように配置されている場合、コード配列に機能的に連結されている。一般に、「機能的に連結されている」は、連結されているDNA配列が連続していることを、そして分泌リーダーの場合には、読み取り相で連続していることを意味する。しかし、エンハンサーは、連続している必要はない。連結は、都合の良い制限部位で結合させることによって達成される。そのような部位が存在しない場合、合成オリゴヌクレオチドアダプターまたはリンカーが、従来の実施に従って使用される。

11. ヘテロマルチマーの調製

1. 出発材料の調製

最初の工程として、第1のポリペプチドおよび第2のポリペプチド（およびヘテロマルチマーを形成する任意のさらなるポリペプチド）が選択される。通常、

これらのポリペプチドをコードする核酸は分離しなければならず、その結果、核酸は、本明細書中で定義されているように、隆起または空洞またはその両方をコードするように変更することができる。しかし、変異は、合成的な手段を使用することによって、例えば、ペプチド合成を使用することによって導入することができる。同様に、移入残基が天然に存在しない残基である場合には、Norenら（上記）の方法を、そのような置換を有するポリペプチドを作製するために用いることができる。さらに、ヘテロマルチマーの一部は、細胞培養で組換え的に適切に作製され、そのような分子の他の部分は、上記のそのような技術によって作製される。

抗体の分離および免疫付着因子の調製に関する技法が次に行われる。しかし、ヘテロマルチマーは、当技術分野で知られている技術を使用して、他のポリペプチドから形成され得るか、または他のポリペプチドを組み込むことができることが理解される。例えば、目的のポリペプチド（例えば、リガンド、レセプターまたは酵素）をコードする核酸は、ポリペプチドのmRNAを有し、そのmRNAを検出可能なレベルで発現していると考えられる組織から調製されたcDNAライブラリーから分離することができる。ライブラリーは、目的の遺伝子またはそれによってコードされるタンパク質を同定するために設計されたプローブ（例えば、抗体または約20塩基〜80塩基のオリゴヌクレオチドなど）を用いてスクリーニングされる。選択されたプローブによるcDNAライブラリーまたはゲノムライブラリーのスクリーニングは、Sambrookら、Molecular Cloning: A Laboratory Manual (New York: Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1989)の第10章〜第12章に記載される標準的な手順を使用して行うことができる。

(1) 抗体の調製

抗体の産生に関する技術がいくつか記載されている。そのような技術には、モノクローナル抗体を作製するための従来のハイブリドーマ法、抗体(キメラ抗体、例えば、ヒト化抗体を含む)を作製するための組換え技術、トランスジェニック

動物での抗体産生、および「完全なヒト」抗体を調製するために近年記載されたファージディスプレイ技術が含まれる。これらの技術を下記に簡単に記載する。

目的の抗原に対するポリクローナル抗体は、一般には、抗原およびアジュバントの皮下(s.c)注射または腹腔内(i.p)注射を多数回行うことによって動物に生じさせることができる。抗原(または、標的アミノ酸配列を含有するフラグメント)を、免疫化される種において免疫原であるタンパク質(例えば、キーホルリンペットヘモシアニン、血清アルブミン、ウシサイログロブリン、またはサイズのトリプシン阻害剤)に、二官能性薬剤または誘導化剤を使用して結合させることは有用であり得る。そのような二官能性薬剤または誘導化剤は、例えば、マレイミドベンゾイルスルホスクシンイミドエステル(システイン残基を介するコンジュゲーション)、N-ヒドロキシスクシンイミド(リシン残基を介する)、グルタルアルデヒド、無水コハク酸、SOCl₂、またはR¹N=C=NR(ただし、RおよびR¹は異なるアルキル基である)である。動物は、免疫原性のコンジュゲートまたは誘導体に対して、(ウサギまたはマウスに関して、それぞれ)1mgのコンジュゲートを3容量のフロイント完全アジュバントと一緒にして、その溶液を皮下に多数の部位に注射することによって免疫化される。1ヶ月後、動物は、コンジュゲートを含むフロイント完全アジュバントの最初の量の1/5〜1/10を用いて、多数の部位に皮下注射することによって追加免疫される。7日〜14日の後に、動物は採血され、血清を抗体力価についてアッセイする。動物は、力価がプラトーに達するまで追加免疫される。動物は、好ましくは、同じ抗原のコンジュゲートで追加免疫されるが、異なるタンパク質に結合させたコンジュゲートおよび/または異なる架橋剤によるコンジュゲートで追加免疫される。コンジュゲートはまた、タンパク質の融合体として、組換え細胞培養で作製することができる。同様に、ミョウバンなどの凝集化剤を使用して、免疫応答を

増強することができる。

モノクローナル抗体は、KohlerおよびMilstein、Nature 256:495 (1975) によって初めて記載されたハイブリドーマ法を使用して実質的に均一な抗体集団から得られるか、または、組換えDNA法(Cabillyら、米国特許第4,816,567号)によって作製することができる。

ハイブリドーマ法において、マウス、またはハムスターなどの他の適切な宿主動物を上記のように免疫化して、免疫化のために使用されたタンパク質に特異的に結合する抗体を産生するか、または産生し得るリンパ球が誘導される。あるいは、リンパ球をインビトロで免疫化することができる。次いで、ポリエチレングリコールなどの適切な融合剤を使用してリンパ球をミエローマ細胞と融合して、ハイブリドーマ細胞を得る(Goding、Monoclonal Antibodies: Principles and Practice、59頁~103頁(Academic Press、1986))。このようにして調製されたハイブリドーマ細胞を、融合していない元のミエローマ細胞の生育または生存を阻害する物質を1つまたは複数含有することが好ましい適切な培養培地に播種して、増殖させる。例えば、元のミエローマ細胞が酵素ヒポキサンチン・グアニン・ホスホリボシルトランスフェラーゼ(HGPRTまたはHPRPT)を欠失している場合、ハイブリドーマの培養培地は、典型的には、HGPRT欠損細胞の生育を妨げる物質であるヒポキサンチン、アミノプテリンおよびチミジンを含む(HAT培地)。好ましいミエローマ細胞は、効率よく融合し、選択された抗体産生細胞によって抗体の安定で高レベルの発現を維持し、HAT培地などの培地に対して感受性を有するミエローマ細胞である。このような細胞の中で、好ましいミエローマ細胞株は、ネズミのミエローマ細胞株であり、Salk Institute Cell Distribution Center (San Diego, California, USA) から入手可能なMOPC-21およびMP C-11のマウス腫瘍から誘導されるミエローマ細胞株、ならびにAmerican Type Culture Collection(Rockville

、Maryland, USA)から入手可能なSP-2細胞などである。ヒトのミエローマ細胞株およびマウス-ヒトのヘテロミエローマ細胞株もまた、ヒトのモノクローナル抗体の産生に関して記載されている(Kozbor, J. Immunol., 133:3001(1984);およびBrodeurら, Monoclonal Antibody Production Techniques and Applications, 51頁〜63頁, Marcel Dekker, Inc., New York, 1987)。ヒトモノクローナル抗体

の産生技術に関しては、Boernerら, J. Immunol., 147(1)86:~95(1991)および国際特許公開第WO91/17769号(1991年11月28日公開)もまた参照。ハイブリドーマ細胞が生育する培養培地は、目的の抗原に対するモノクローナル抗体の産生についてアッセイされる。好ましくは、ハイブリドーマ細胞によって産生されたモノクローナル抗体の結合特異性は、免疫沈降によって、あるいは放射免疫アッセイ(RIA)または酵素結合免疫吸着アッセイ(ELISA)などのインビトロ結合アッセイによって測定される。モノクローナル抗体の結合親和性は、例えば、MunsonおよびPollandのスキッチャード分析(Anal. Biochem. 107:220(1980))によって測定することができる。所望の特異性、親和性および/または活性の抗体を産生するハイブリドーマ細胞が同定された後に、クローンを限界希釈法によってサブクロニングを行い、標準的な方法によって生育させることができる。Goding, Monoclonal Antibodies: Principles and Practice, 59頁〜104頁(Academic Press, 1986)。この目的に適切な培養培地には、例えば、ダルベッコ改変イーグル培地またはRPMI-1640培地が含まれる。さらに、ハイブリドーマ細胞は、動物の体内において腹水腫瘍としてインビボで生育させることができる。サブクローンによって分泌されたモノクローナル抗体は、培養培地、腹水または血清から、例えば、プロテインA-セファロース、ヒドロキシルアパタイトクロマトグラフィー、ゲル電気泳動、透析またはアフィニティークロマトグラフィーなどの従来の免疫グロブリン精製手順によって適切に分離

される。

あるいは、免疫化したときに、内因性の免疫グロブリンを産生することなく、完全なレパトリーのヒト抗体を産生し得るトランスジェニック動物（例えば、マウス）の作製が現在可能である。例えば、キメラな生殖系列の変異マウスにおける抗体の重鎖連結領域（J_H）遺伝子のホモ接合型欠失によって、内因性の抗体産生が完全に阻害されることが記載されている。ヒトの生殖系列の免疫グロブリン遺伝子列をそのような生殖系列の変異マウスに移すことによって、ヒト抗体が、抗原を投与したときに産生する。例えば、Jakobovitsら、Pro

c. Natl. Acad. Sci. USA, 90:2551~255 (1993) ; Jakobovitsら、Nature 362:255~258(1993) ; Fishwild, D. M. ら (1996) Nat. Biotech 14:845~851 ; および Mendez, M. J. ら (1997) Nat. Genetics 15:146~156を参照。

さらなる実施態様において、抗体または抗体フラグメントは、McCaffertyら、Nature、348:522~554 (1990) に記載される技術を使用して作製された抗体ファージライブラリーから、目的の抗原を使用して、適切な抗体または抗体フラグメントに関する選択を行うことによって分離することができる。Clacksonら、Nature、352:624~628 (1991) および Marksら、J. Mol. Biol., 222:581~597 (1991) は、それぞれ、ファージライブラリーを使用するマウス抗体およびヒト抗体の分離を記載する。その後の刊行物は、非常に大きなファージライブラリーを構築するための方法として、順シャッフリング(Markら、Bio/Technol. 10:779~783(1992))、ならびに結合感染およびインビボ組換えによる高い親和性(nM範囲)のヒト抗体の産生を記載する(Waterhousesら、Nuc. Acids. Res. 21:2265~2266(1993) ; Griffiths, A. D. ら (1994) EMBO J. 13:3245~3260 ; および Vaughanら (1996) 上記)。従って、これらの技術は、本発明により含まれる「モノクローナル」抗体（特に、ヒ

ト抗体)の分離に関する、従来のモノクローナル抗体ハイブリドーマ技術の実行可能な代替法である。

本発明の抗体をコードするDNAは、従来の手順を使用して(例えば、ネズミ抗体の重鎖および軽鎖をコードする遺伝子に特異的に結合し得るオリゴヌクレオチドプローブを使用することによって)容易に分離され、そして配列決定される。本発明のハイブリドーマ細胞は、そのようなDNAの好ましい供給源として有用である。DNAが一旦分離されると、そのDNAは、発現ベクター内に配置することができ、次いで、サルCOS細胞、チャイニーズハムスター卵巣(CHO)細胞、またはそうでなければ免疫グロブリンタンパク質を産生しないミエロマ

細胞などの宿主細胞にトランスフェクションされ、組換え宿主細胞においてモノクローナル抗体の合成物が得られる。DNAはまた、例えば、コード配列を、相同的なマウス配列の代わりに、ヒトの重鎖および軽鎖の定常ドメインに置換することによって改変することができる。Morrisonら、Proc. Nat. Acad. Sci. 81:6851(1984)。そのようにして、本明細書中の抗抗原モノクローナル抗体の結合特異性を有する抗体が調製される。

非ヒト抗体をヒト化するための方法は、当技術分野では十分に知られている。一般に、ヒト化抗体は、ヒトでない供給源からヒト化抗体に導入された1つまたは複数のアミノ酸残基を有する。ヒト化は、本質的には、Winterおよび共同研究者らの方法(Jonesら、Nature 321:522~525(1986); Riechmannら、Nature 332:323~327(1988); Verhoevenら、Science 239:1534~1536(1988))に従って、齧歯類のCDRまたはCDR配列をヒト抗体の対応配列に置換することによって行うことができる。従って、そのような「ヒト化」抗体は、キメラな抗体であり、(Cabilly, 上記)。実質的には元のままでないヒトの変域ドメインは、ヒトでない種に由来する対応の配列によって置換されている。実際、典型的には、ヒト化抗体は、いくつかのCDR残基、および可能であれば、いくつかのFR残基が、齧歯類の抗体の類似する部位に由来する残基に

よって置換されているヒト抗体である。抗体は、抗原に対する高い親和性および他の有利な生物学的特性を保持してヒト化されることが重要である。このような目的を達成するために、好ましい方法に従って、ヒト化抗体が、元の配列およびヒト化配列の三次元モデルを使用して、元の配列および様々な考えられるヒト化配列を解析することによって調製される。三次元の免疫グロブリンモデルは、当業者には熟知されている。選択された候補の免疫グロブリン配列の可能性な三次元の立体配置構造を図示して表示するコンピュータープログラムを入手することができる。このような表示を検討することによって、候補の免疫グロブリン配列の機能発現における残基の可能な役割の分析、すなわち、候補の免疫グロブリンのその抗原に対する結合能に影響する残基の分析が可能になる。このように、F R残基は、コンセンサス配列および持ち込み配列からの選択および組合せ

を行うことができ、その結果、標的抗原に対する増大した親和性などの所望の抗体特性が達成される。さらなる詳細については、国際特許公開第WO 92/22653号（1992年12月23日公開）を参照。

(ii) 免疫付着因子調製

免疫グロブリン(Ig)、およびその変異体が知られており、その多くが、組織培養によって調製されている。例えば、米国特許第4,745,055号；欧州特許第256,654号；Faulknerら、Nature 298:286 (1982)；欧州特許第120,694号；欧州特許第125,023号；Morrison, J. Immun. 123:793 (1979)；Koehlerら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 77:2197 (1980)；Rasohlら、Cancer Res. 41:2073 (1981)；Morrisonら、Ann. Rev. Immunol. 2:239 (1984)；Morrison, Science 229:1202 (1985)；Morrisonら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 81:6851 (1984)；欧州特許第255,694号；欧州特許第266,663号；および国際特許公開第88/03559号を参照。再編成された免疫グロブリン鎖も知られている。例えば、米国特許第4

， 444， 878号；国際特許公開第88／03565号；および欧州特許第68，763号、ならびに、それらで引用されている参考文献を参照。

付着因子結合ドメインの配列を、適当な免疫グロブリン定常ドメイン位配列に連結させて構築したキメラ(免疫付着因子)が当技術分野において知られている。文献で報告されている免疫付着因子には、T細胞レセプターとの融合タンパク質(Gascoigneら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 84:2936-2940 (1987))；CD4との融合タンパク質(Caponら、Nature 337:525-531 (1989))；Trautneckerら、Nature 339:68-70 (1989)；Zettmeisslら、DNA Cell Biol. USA 9:347-35

3 (1990)；およびBrymら、Nature 344:667-670(1990))；L-セレクトリン(ホーミンクルセプター)との融合タンパク質(Watsonら、J. Cell Biol. 110:2221-2229(1990))；およびWatsonら、Nature 349:164-167(1991))；CD44との融合タンパク質(Aruffoら、Cell 61:1303-1313 (1990))；CD28とB7との融合タンパク質(Linsleyら、J. Exp. Med. 173:721-730 (1991))；CTLA-4との融合タンパク質(Linsleyら、J. Exp. Med. 174:561-569 (1991))；CD22との融合タンパク質(Stamenkovicら、Cell 66:1133-1144(1991))；TNFレセプターとの融合タンパク質(Ashkenaziら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 88:10535-10539 (1991))；Lesslauerら、Eur. J. Immunol. 27:2883-2886 (1991)；およびPeppoleら、J. Exp. Med. 174:1483-1489 (1991))；およびIgEレセプターαとの融合タンパク質(RidgwayとGorman、J. Cell Biol. Vol. 115, Abstract No. 1448 (1991)) などがある。

もっとも単純で、もっとも素直な免疫付着因子設計は、付着因子の結合ドメ

ン（例えば、レセプターの細胞外ドメイン(ECD)）を、免疫グロブリン重鎖のヒンジ領域とFc領域に結合させるものである。通常、本発明の免疫付着因子を調製するときには、付着因子の結合ドメインをコードする核酸がC末端になるように、免疫グロブリンの定常ドメイン配列のN末端をコードする核酸に融合させるが、N末端の融合も可能である。

典型的には、このような融合配列において、コードされるキメラポリペプチドは、少なくとも、免疫グロブリン重鎖の定常ドメインのヒンジ、C_H2、C_H3の各ドメインの機能的活性を保持している。定常ドメインのFcドメインのC末端側で融合させたり、重鎖のC_H1、または軽鎖の対応領域のすぐN末端側で融合させたりする。正確にどの位置で融合させるかは重要ではないが、特定の部位が

よく知られていて、生物学的活性、分泌、またはIaの結合特性を最適なものにするときに選択される。

好ましい実施態様において、免疫グロブリンG₁ (IgG₁) のFcドメインのN末端に付着因子の配列を融合させる。重鎖の定常領域全体を付着因子の配列に融合させることも可能である。しかし、より好ましくは、化学的にIgG-Fcを画定するババイン切断部位（すなわち、重鎖の定常領域の最初の残基を114とすると残基216にあたる）のすぐ上流にあるヒンジ領域から始まる配列、または、他の免疫グロブリンの同様の部位を融合に用いる。特に好ましい実施態様においては、付着因子のアミノ酸配列を、IgG₁、IgG₂、またはIgG₃の重鎖の(a)ヒンジ領域、およびC_H2とC_H3からなる領域に、または、(b)C_H1、ヒンジ、C_H2、およびC_H3ドメインに融合させる。融合させる正確な部位は重要ではなく、最適な部位を通常の実験によって決定することができる。

双特異的免疫付着因子では、免疫付着因子はマルチマーとして集合し、ヘテロダイマーまたはヘテロ四量体として集合する。一般的には、これらの分子集合した免疫グロブリンは、既知のユニット構造をもっているはずである。基本的な4本鎖の構造単位は、IgG、IgD、およびIgEに見られる構造である。高分子量の免疫グロブリンでは、4本鎖の構造単位が繰り返される。すなわち、IgMは、一般的に、4本鎖の基本ユニットをジスルフィド結合によって結合させた

五量体として存在する。1 g A グロブリンと、場合によっては1 g G グロブリンも、血清中ではマルチマーの形で存在することがある。マルチマーの場合、4 本鎖ユニットは同じものであることもあれば、異なることもある。

本明細書の範囲に含まれる集合免疫付着因子のさまざまな例を以下に概略的に示す：

- (a) AC_L-AC_L ;
- (b) $AC_H-[AC_H, AC_L-AC_H, AC_L-V_HC_H]$ または $V_LC_L-AC_H$;
- (c) $AC_L-AC_H-[AC_L-AC_H, AC_L-V_HC_H, V_LC_L-AC_H]$ または $V_LC_L-V_HC_H$;
- (d) $AC_L-V_HC_H-[AC_H]$ または $AC_L-V_HC_H$ または $V_LC_L-AC_H$;
- (e) $V_LC_L-AC_H-[AC_L-V_HC_H]$ または $V_LC_L-AC_H$; および
- (f) $[A-Y]_n-[V_LC_L-V_HC_H]_2$;

ここで、Aは、それぞれ、同一か異なった付着因子のアミノ酸配列を表しており、

- V_L は、免疫グロブリン軽鎖の変種ドメインであり；
- V_H は、免疫グロブリン重鎖の変種ドメインであり；
- C_L は、免疫グロブリン軽鎖の定常ドメインであり；
- C_H は、免疫グロブリン重鎖の定常ドメインであり；
- n は、1 よりも大きい整数であり；
- Y は、共有結合的な架橋剤の残基を示している。

簡潔を期するために、上記の構造は、主要な特徴を示しているにすぎず、結合ドメイン（J）や、免疫グロブリンのその他のドメインは示されていない。さらに、ジスルフィド結合も示されていない。しかし、このようなドメインが結合活性にとって必要である場合には、それらが、免疫グロブリン分子の中で占める通常の位置に提示されるよう構成されている。

または、キメラ重鎖を含む免疫グロブリンを得るために、免疫グロブリンの重鎖と軽鎖の配列の間に付着因子の配列を挿入することも可能である。この実施態様では、免疫グロブリンの各アームにおける、免疫グロブリン重鎖のヒンジと C_{H2} ドメインの間か、または C_{H2} と C_{H3} ドメインの間の 3' 末端に付着因子の

配列を融合させる。同様の構築物が、Hoogenboomら、Mol. Immunol. 28:1027-1037 (1991) によって報告されている。

免疫グロブリンの軽鎖が、付着因子-免疫グロブリン重鎖融合ポリペプチドに共有的に会合しているか、または、付着因子に直接融合するかして存在することもある。前者の場合、免疫グロブリン軽鎖をコードするDNAが、典型的には、付着因子-免疫グロブリン重鎖融合タンパク質をコードするDNAとともに発現する。分泌されるときに、ハイブリッドの重鎖と軽鎖が共有的に会合して、ジスルフィド会合で結ばれた免疫グロブリン重鎖-軽鎖の2組の組み合わせを含む免疫グロブリン様構造物が提供される。このような構造物を調製するのに適した方法は、例えば、1989年3月28日公開の米国特許第4,816,567号に開示されている。

好ましい実施態様において、本発明の免疫付着因子の構築に用いる免疫グロブリンの配列は、IgG免疫グロブリン重鎖の定常部位からとってくる。ヒトの免

疫付着因子については、ヒトIgG₁およびIgG₃免疫グロブリンの配列が好ましい。IgG₁を使用することの主な利点は、固定したプロテインA上で、IgG₁免疫付着因子を効率的に精製できることにある。これに対して、IgG₃の精製には、これよりもかなり使い勝手の悪い媒体であるプロテインGが必要となる。しかし、特定の免疫付着因子構築物のIgの融合相手を選ぶときには、免疫グロブリンのその他の構造的性質および機能的性質も考慮すべきである。例えば、IgG₃のヒンジは、より長く、可塑性もより高いため、IgG₁に融合させると正しく折り畳まれて機能することができないような長い“付着因子”ドメインを受け入れることができる。もう一つ考慮すべきなのは、原子価である。IgG免疫付着因子は2価性のホモダイマーであるが、IgAおよびIgMなどのIgサブタイプは、それぞれ、基本的なIgホモダイマーユニットからなるダイマーと五量体を生じよう。インビボでの実用に供するために設計された免疫付着因子では、Fc領域によって特定される薬理動態的性質およびエフェクター機能も重要である。IgG₁、IgG₂およびIgG₄はすべて、インビボでの半減期が21日で、補体系を活性化する相対的能力はそれぞれ異なる。IgG₄は、補体をほ

ほとんど活性化せず、I g G₂は、I g G₁よりもかなり弱くしか補体活性を活性化しない。さらに、I g G₁とは異なって、I g G₂は、単核球または好中球上のFcレセプターには結合しない。補体の活性化に関しては、I g G₃が最適であるが、インビボでの半減期が、他のI g Gアイソタイプの約3分の1である。ヒトの治療薬として使用するために、免疫付着因子を設計するときに考慮すべき他の重要な点は、特定のアイソタイプがもつアロタイプの数である。一般的には、血清学的に区別されるアロタイプの数が多いI g Gのアイソタイプほど好ましい。例えば、I g G₁は、血清学的に区別されるアロタイプ部位を4つしかもっておらず、これらのうち2つは(Gm1とGm2)はFc領域に位置しているが、このうちの1つの部位であるG1m1は、免疫原性がない。これに対して、I g G₃には12の血清学的に区別されるアロタイプがあり、それらのすべてがFc領域中にあって、その内の3つの部位(G3m5、I1および21)だけが免疫原性をもつ同一のアロタイプをもっている。したがって、γ1免疫付着因子よりも、γ3免疫付着因子の方が免疫原としての可能性が高い。

付着因子部分をコードするcDNA配列を、I gのcDNA配列にフレームを合わせて融合させることによって、もっとも好都合に免疫付着因子が構築される。しかし、ゲノムのI gフラグメントに融合させることもできる(例えば、Gascogneら、上記; Aruffoら、Cell 61:1303-1313(1990); およびStamenkovicら、Cell 66:1133-1144 (1991))参照)。後者のタイプの融合には、発現のためのI g調節配列が存在することが必要である。I g Gの重鎖定常領域をコードするcDNAは、脾臓または末梢血のリンパ球由来のcDNAライブラリーからの公開された配列をもとに、ハイブリダイゼーションまたはポリメラーゼ連鎖反応(PCR)技術によって分離することができる。免疫付着因子の“付着因子”とI g部分をコードするcDNAを、選んだ宿主細胞の中で効率的に発現させるためのプラスミドベクターの中にひとつながりになるように挿入する。

2. 隆起および/または空洞の作出

隆起および/または空洞を形成するもとなる残基を選択するための最初の工

程として、X線結晶解析やNMRなど、当技術分野において既知の技術を用いて、ヘテロマルチマーの三次元構造を得る。三次元構造に基づいて、当業者は、接触面の残基を同定することができる。

好ましい接触面は、免疫グロブリン定常ドメインのC_H3ドメインである。各種のIgGサブタイプの接触面残基と”埋もれた”残基が同定されていたため、IgG、IgA、IgD、IgE、およびIgMのC_H3ドメインの接触面の残基で、取り入れる残基と置換するのに最適な残基などの残基が同定されている(例えば、PCT/US96/01598を参照、その全文が、参照してここに組み込まれる)。C_H3接触面を改変するための基礎となるのは、X線結晶解析によって、ヒトIg₁重鎖の間に生じる、Fc領域での分子間結合は、C_H3ドメイン間では広範なタンパク質/タンパク質間相互作用を含むのに対して、グリコシル化されたC_H2ドメインでは、その糖部分によって結合するということが示されたことである。(Deisenhofer, Biochem. 20:2361-2370 (1981))。さらに、哺乳動物細胞の中には、欠失により

C_H2およびC_H3ドメインが除去されないかぎり、2つの重鎖間では、抗体が発現されるときにジスルフィド結合が効率よく形成される(King, Biochem. J. 281:317 (1992))。したがって、重鎖の集合は、ジスルフィド結合を促進すると考えられ、その逆ではないと考えられる。これらの構造および機能に関するデータをまとめて考えると、抗体の重鎖の会合はC_H3部位によってもたらされるという仮説に至る。さらに、C_H3ドメイン間の接触面を改変して、異なった重鎖のヘテロマルチマーの形成を促進して、対応するホモマルチマーの集合を阻害することができるかもしれないという推測がなされた。本明細書で説明する実験によって、この方法を用いれば、ホモマルチマーよりもヘテロマルチマーの形成を促進することが可能なことが示された。したがって、目的のポリペプチドと抗体のC_H3部位とを含むポリペプチド融合体を作出して、第一または第二のポリペプチドを形成させることができる。好ましいC_H3ドメインは、ヒトIg₁のようなIgG抗体に由来するものである。

陸起または空洞を形成するための候補となりうる接触面残基が同定されている

。”埋もれた”残基を選んで置き換えることが好ましい。ある残基が埋込まれているか否かを判定するために、Leeら、J. Mol. Biol. 55:379-400 (1971)の表面接触プログラムを用いて、接触面にある残基と溶媒との接触可能性(SA)を計算することができる。そして、第一と第二のポリペプチドのそれぞれの残基について、一方のポリペプチドを除いた上で、SAを別々に計算することができる。そして、SA(ダイマー)-SA(モノマー)という等式を用いて、接触面のモノマー型とダイマー型の各残基のSAの差異を計算することができる。これによって、ダイマーを形成するときにSAが減少する残基のリストが示される。ダイマーの各残基のSAを、同じアミノ酸のトリペプチドGly-X-GlyのSAの理論値と比較する。ただし、X=目的のアミノ酸(Roseら、Science 229:834-838(1985))。(a)モノマーに較べてダイマーでSA減少した残基、および(b)SAが、対応するトリペプチドにおけるSAの26%よりも少ない残基を接触面残基と考える。2つの分類を明らかにすることができる。すなわち、対応するトリペプチドに較べて10%よりも低いSAをもつ残基(すなわち、”埋もれた”残基)、お

よび、対応するトリペプチドに較べて10%よりも高く25%よりは低いSAをもつ残基(すなわち、”一部埋もれた”残基)である(下記の表1参照)

表 1

残基 No.†	SA欠如モノマー→ダイマー		%トリペプチド	
	ポリペプチドA	ポリペプチドB	ポリペプチドA	ポリペプチドB
Q347	22.1	31.0	25.0	26.5
Y349	79.8	83.9	5.2	5.7
L351	67.4	77.7	3.9	2.0
S354	53.4	52.8	11.3	11.7
E357	43.7	45.3	0.4	1.3
S364	21.5	15.1	0.5	1.4
T366	29.3	25.8	0.0	0.1
L368	25.5	29.7	1.0	1.1
K370	55.8	62.3	11.5	11.0
T394	64.0	58.5	0.6	1.4
V397	50.3	49.5	13.2	11.0
D399	39.7	33.7	5.7	5.7
F405	53.7	52.1	0.0	0.0
Y407	89.1	90.3	0.0	0.0
K409	86.8	92.3	0.7	0.6
T411	4.3	7.5	12.7	9.8

† 残基番号は、IgG結晶構造にある通り (Deisenhofer, Biochemistry 20:2361-2370 (1981))

ポリペプチド鎖構造に対する残基置換の効果は、Insight™プログラム (Biosym Technologies) などの分子図形モデリングプログラムを用いて、調べることができる。このプログラムを用いて、第一のポリペプチドの接触面に埋もれた残基で、側鎖容量の小さい残基を、例えば、より大きな側鎖容量をもつ残基（すなわち、隆起）に変えることができる。そして、第二のポリペプチドの接触面中の残基で、隆起に隣接する残基を調べて、空洞を形成

するために適した残基を見つける。通常、この残基は側鎖容量が大きいのので、側鎖容量の小さな残基と置き換える。一定の実施態様において、接触面の三次元構

造を調べると、第一のポリペプチドの接触面上に適当な位置に置かれた、適当な大きさの隆起、または第二のポリペプチドの接触面上の空洞が明らかになるはずである。これらの例では、単一突然変異体、すなわち、合成によって導入された隆起または空洞をモデル化する必要があるだけである。

第一および第二のポリペプチドがそれぞれ $C_{11}3$ ドメインを含む場合に、置換することのできる元の残基を選択することに関しては、ヒトIgG₁の $C_{11}3/C_{11}3$ の接触面は、各表面から 1090Å^2 埋もれた4つの逆平行 β 鎖上にある各ドメイン上の16の残基を含んでいる (Deisenhofer, 上記、および Miller, J. Mol. Biol. 216:965 (1990))。突然変異は、好ましくは、中央の逆平行 β 鎖上にある残基を標的とする。この目的は、作出した隆起が、相手方の $C_{11}3$ ドメインの相補的な空洞の中に入らずに、周囲の溶媒の中に突出して親和してしまう危険を最小限にするためである。

分子モデリングによって、好ましい元/取り込み残基が一旦固定されたら、当技術分野において周知の技術を用いて、ポリペプチドの中にアミノ酸置換を導入する。通常は、ポリペプチドをコードするDNAは、突然変異誘発：実用的方法 (Mutagenesis: a Practical Approach)、上記、に記載されている技術を用いて遺伝子工学により改変する。

オリゴヌクレオチドによる突然変異誘発が、第一または第二のポリペプチドをコードするDNAの置換変異体を調製するための好ましい方法である。この技術は、Adelmanら、DNA, 2:183 (1983) によって説明されているように、当技術分野において周知の技術である。簡単に述べると、所望の変異をコードしているオリゴヌクレオチドをDNA鋳型とハイブリダイズさせることによって、第一または第二のポリペプチドDNAを改変する。この鋳型DNAは、ヘテロマルチマーの本変更または天然のDNA配列を含む、一本鎖のプラスミドまたはバクテリオファージである。ハイブリダイゼーション後、DNAポリメラーゼを用いて、オリゴヌクレオチドプライマーを取り込んだ相補鎖で、ヘテロマルチマーDNAへの部位特異的な変化をコードする相補鎖である、鋳型に相補的

な第二鎖の全長を合成する。

Wellsら、Gene 34:315 (1985) が述べるところにしたがって、目的とするDNA領域を、相補的なオリゴヌクレオチドをアニーリングさせて作製した合成変異フラグメントで置換することによって、カセット突然変異誘発を行なうことができる。PCR突然変異も、第一または第二ポリペプチドDNAの変異配列を作製するのに適している。以下の考察においてはDNAを引用しているが、この技術は、RNAでも応用することができると解される。PCR技術とは、一般的には、次の手順をさす(Erich, Science 252:1643-1650 (1991), R. Higuchiが担当した章、p. 61-70を参照)。

隆起または空洞の突然変異以外にも、本発明は、ヘテロマルチマーのDNAの中に適当なヌクレオチド変異を導入するか、または所望のヘテロマルチマーポリペプチドを合成することによって調製することのできるヘテロマルチマーのアミノ酸配列の変異配列を含む。このような変異配列には、例えば、ヘテロマルチマーを形成する第一および第二のポリペプチドのアミノ酸配列中の残基の欠失、挿入、または置換が含まれる。最終的な構築物が望ましい抗原結合特性をもっているとすれば、最終的な構築物ができるように、欠失、挿入および置換を組み合わせる。グリコシル化部位の数と位置を変更したりして、アミノ酸を変えることによって、ヘテロマルチマーの翻訳後のプロセッシングを変えることができる。

突然変異を誘発するのに好ましい位置にある、ヘテロマルチマーポリペプチドの一定の残基または領域を同定するための有用な方法は、CunninghamとWells、Science 244:1081-1085 (1989) によって述べられている“アラニンスキャニング突然変異誘発法”といわれるものである。ここで、標的残基の残基またはそのグループが同定され(例えば、Arg、Asp、His、およびGluなどの荷電性残基)、中性のアミノ酸または負に荷電したアミノ酸(もっとも好ましくは、アラニンまたはポリアラニン)で置き換えて、アミノ酸と、細胞の内外の周囲の水性環境との相互作用に影響を与える。そして、置換部位で、またはそれに対する、および/または別の変異残基を導入することによって、置換に対して機能的な感受性を示すドメインをさらに明

確に

することができる。このように、アミノ酸配列変異を導入するための部位が予め決まっていなくても、突然変異そのものの性質を予め測ることはできない。

通常、突然変異には、ヘテロマルチマーの非機能的な領域における保存的なアミノ酸置換が含まれる。突然変異の例を表2に示す。

表 2

元の残基	置換の実例	好ましい置換基
Ala (A)	Val; Leu; Ile	Val
Arg (R)	Lys; Gln; Asn	Lys
Asn (N)	Gln; His; Lys; Arg	Gln
Asp (D)	Glu	Glu
Cys (C)	Ser	Ser
Gln (Q)	Asa	Asn
Glu (E)	Asp	Asp
Gly (G)	Pro; Ala	Ala
His (H)	Asa; Gln; Lys; Arg	Arg
Ile (I)	Leu; Val; Met; Ala; Phe; メチロイシン	Leu
Leu (L)	メチロイシン ; Ile; Val; Met; Ala; Phe	Ile
Lys (K)	Arg; Gln; Asn	Arg
Met (M)	Leu; Phe; Ile	Leu
Phe (F)	Leu; Val; Ile; Ala; Tyr	Leu
Pro (P)	Ala	Ala
Ser (S)	Thr	Thr
Thr (T)	Ser	Ser
Trp (W)	Tyr; Phe	Tyr
Tyr (Y)	Trp; Phe; Thr; Ser	Phe
Val (V)	Ile; Leu; Met; Phe; Ala; メチロイシン	Leu

ヘテロマルチマーのポリペプチドの共有修飾も、本発明の範囲に含まれる。ヘテロマルチマーの共有修飾は、ヘテロマルチマー、またはそのフラグメントの標

的アミノ酸残基を、N末端またはC末端の残基の選ばれた側鎖と反応することの
できる有機的誘導化剤と反応させて、分子の中に導入することができる。ヘテロ
マルチマーポリペプチドの別のタイプの共有修飾で、本発明の範囲に含まれるも
のには、ポリペプチドの本来のグリコシル化パターンを改変することが含まれる
。改変とは、もとのヘテロマルチマーの中に見られる糖部分の一つ以上欠失させ
るか、および/または、もとのヘテロマルチマーには存在しないグリコシル化部
位の一つ以上付加することを意味する。ヘテロマルチマーポリペプチドへのグリ
コシル化部位の付加は、一つ以上のN結合型グリコシル化部位が含まれるよう、
アミノ酸配列を改変することによって適宜行われる。一つ以上のセリンまたはト
レオニン残基を、もとのヘテロマルチマー配列に付加または置換することによっ
て改変を行なうこともできる(O結合型グリコシル化部位)。簡単にするために、
好ましくは、DNAレベルでの変更によって、特に、所望のアミノ酸に翻訳され
るコドンを作出するよう、ヘテロマルチマーポリペプチドをコードするDNAの
予め決定された塩基突然変異を起こすことによって、ヘテロマルチマーのアミノ
酸配列を改変する。ヘテロマルチマーポリペプチド上の糖部分の数を増加させる
別の方法は、化学結合または酵素結合によってグリコシドをポリペプチドに結合
させることである。これらの方法については、1987年9月11日発行の国際
特許公開第87/05330号、およびAplinとWriston, CRC
Crit. Rev. Biochem. pp. 259-306 (1981)に記載
されている。ヘテロマルチマーに存在する糖部分の削除は、化学的または酵素的
に行なうことができる。

ヘテロマルチマーの別のタイプの共有修飾には、ヘテロマルチマーポリペプチ
ドを、米国特許第4,640,835号;第4,496,689号;第4,301,144号;第4,670,417号;第4,791,192号;および第4,179,337号において提示されている方法で、例えば、ポリエチレングリ
コール、ポリプロピレングリコール、またはポリオキシアルキレンなど、さまざ
まな非タンパク質性ポリマーの一つに結合させることが含まれる。

変異ヘテロマルチマーの特性を前もって予測することは困難であるため、回収
された変異体をスクリーニングして、最適な変異体を選抜することが必要である

と認められよう。

3. 共通の軽鎖をもつヘテロマルチマーの発現

DNAを突然変異させて、本明細書で開示されているような共通の軽鎖を選択した後、当技術分野において広く利用可能な組換え技術を用いて、この分子をコードするDNAを発現させる。しばしば、優れた発現系は、ヘテロマルチマーを適切にグルコシル化するための(例えば、グリコシル化されている抗体部位を含むヘテロマルチマーの場合など)、哺乳動物細胞の発現ベクターと宿主とを含んでいる。しかし、下で詳述するように、この分子は、原核生物の発現系で産生させることもできる。通常、一つのベクター、または別々のベクター上に存在する、第一ポリペプチド、第二ポリペプチド、共通の軽鎖ポリペプチド、および、ヘテロマルチマーを形成するのに必要な別のポリペプチドのすべてをコードするDNAによつての宿主細胞を形質転換する。しかし、第一ポリペプチド、第二ポリペプチド、および共通の軽鎖ポリペプチド(ヘテロマルチマーの成分)を、別々の発現系で発現させ、発現したポリペプチドをインビトロで結合させることも可能である。

ヘテロマルチマーと共通の軽鎖をコードするヌクレオチド(例えば、cDNAまたはゲノムDNA)を、さらなるクローニング(DNA増幅)または発現のために、複製可能なベクターの中に挿入する。多くのベクターを利用することができる。一般的に、ベクターの構成要素として、次のものを一つ以上含むが、これらに限定はされない。すなわち、シグナル配列、複製開始点、一つ以上のマーカー遺伝子、エンハンサー因子、プロモーター、および転写終結配列。

ヘテロマルチマーの成分であるポリペプチドは、シグナル配列、または、それ以外で、成熟タンパク質またはポリペプチドのN末端に特異的な切断部位をもつポリペプチドに融合したポリペプチドとして作製することができる。一般的に、シグナル配列は、ベクターの成分であるか、または、ベクターの中に挿入されるDNAの一部であろう。好んで選ばれる異種由来のシグナル配列は、宿主細胞によつて認識され、プロセッシングされる(すなわち、シグナルペプチダーゼによつて開裂される)配列である。原核生物の宿主細胞では、シグナル配列を、例え

ば、アルカリホスファターゼ、ペニシリナーゼ、lpp、または熱安定性エンドトキシンIIの先導配列からなるグループから選択される、原核生物のシグナル配列で置き換えることができる。酵母での分泌を行なわせるためには、天然のシグナル配列を、例えば、酵母インベルターゼ、 α 因子の先導配列(サッカロマイセス(*Saccharomyces*)とクルイペロマイセス(*Kluyveromyces*) α 因子の先導配列、後者については、1991年4月23日公開の米国特許第5,010,182号に記載されている)、または酸性ホスファターゼの先導配列、C. アルビカンス(*C. albicans*)のグルコアミラーゼの先導配列(1990年4月4日公開の欧州特許第362,179号)、または、1990年11月15日発行の国際特許公開第90/13646号に記載されているシグナルなどによって置換することができる。哺乳動物細胞で発現させるときには、本来のシグナル配列(例えば、抗体または付着因子のプレ配列で、通常、インビボで、これらの分子をヒト細胞から分泌させる配列)で十分であるが、哺乳動物の別のシグナル配列も適しているし、また、例えば、単純ヘルペスのgDシグナルのような、ウイルスの分泌を促す配列も適当であろう。このような前駆体領域に対するDNAを、読み枠がずれないように、ヘテロマルチマーを形成するポリペプチドをコードするDNAと連結させる。

発現ベクターもクローニングベクターも、一つ以上の選ばれた宿主細胞の中でベクターの複製が可能になる塩基配列を含んでいる。一般的に、クローニングベクターにおいては、この配列は、宿主の染色体DNAとは独立に、ベクターが複製できるようにする配列であり、複製開始点または自律複製配列を含む配列である。このような配列は、さまざまな細菌、酵母、およびウイルスでよく知られている。プラスミドpBR322の複製開始点は、ほとんどのグラム陰性菌に適合し、2 μ プラスミドの開始点は酵母に適合し、また、さまざまなウイルスの開始点(SV40、ポリオーマ、アデノウイルス、VSV、またはBPV)は、哺乳動物細胞でのクローニングベクターとして有用である。一般的に、複製開始点という構成因子は、哺乳動物の発現ベクターには不要である(SV40の複製開始点は、初期プロモーターを含んでいるというだけの理由で一般的には用いられている)。

発現ベクターとクローニングベクターは、選抜可能マーカーとも言われる選抜用遺伝子を持っていなければならない。典型的な選抜用遺伝子は、(a)例えば、アンピシリン、ネオマイシン、メトトレキサート、またはテトラサイクリンなどの抗生物質またはその他の毒素に対する抵抗性を付与するか、(b)栄養要求性欠損を相補するか、または(c)例えば、バシラス属(*Bacilli*)のD-アラニンセメラーゼをコードする遺伝子のように、複合培地からは摂取できない重要な栄養分を供給する。選抜計画の一例では、宿主細胞の増殖を停止させるための薬剤を利用する。異種由来の遺伝子によって形質転換するのに成功した細胞は、薬剤耐性を付与するタンパク質を産生し、それによって、選抜試験を生き残る。このような優性選抜の例では、ネオマイシン(Southernら、*J. Molec. Appl. Genet.* 1:327(1982))、マイコフェノール酸(Mulliganら、*Science* 209:1422(1980))、またはハイグロマイシン(Sugdenら、*Mol. Cell. Biol.* 5:410-413(1985))という薬剤が用いられる。上記の3つの例は、それぞれ、G418もしくはネオマイシン(ゲネチシン(*geneticin*))、Xgp1(マイコフェノール酸)、またはハイグロマイシンという、適当な薬剤に対する抵抗性を持ち込むために、真核生物の遺伝子の調節下に置かれた細菌遺伝子が用いられている。

哺乳動物にとって適当な選抜マーカーのもう一つの例は、DHFR、またはチミジンキナーゼのように、ヘテロマルチマーの塩基配列を取り込む能力のある細胞の同定を可能にする選抜マーカーである。マーカーを取り込んだために、形質転換体だけが、唯一、適応して生き残れるという選択圧の下に、哺乳動物細胞の形質転換体を置く。培地の中の選抜用薬剤の濃度を連続的に変化させ、それによって選抜用遺伝子とヘテロマルチマーをコードするDNAの両方の増幅がもたらされるような条件の下で形質転換体を培養することによって選択圧をかける。増幅されたDNAからは大量のヘテロマルチマーが合成される。この他に増幅可能な遺伝子の例には、メタロチオネイン-1および-2、好ましくは、霊長類のメタロチオネイン遺伝子、アデノシンデアミナーゼ、オルニチンデカルボキシラーゼなどがある。

例えば、まず、DHFRの競合的な拮抗剤であるメトトレキセート (Mtx) を含む培養培地の中で、全部の形質転換細胞を培養して、DHFR選抜用遺伝子によって形質転換された細胞を同定する。野生型のDHFRを用いるときに、適当な宿主細胞は、UrlaubとChasin, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 77:4216 (1980) による説明にしたがって、調製および増殖させたチャイニーズハムスター卵巣 (CHO) 細胞系のDHFR活性欠損株である。次に、形質転換された細胞を、濃度を上げたメトトレキセートに曝す。これによって、DHFR遺伝子のコピーが多数合成されるようになり、同時に、ヘテロマルチマーの成分をコードするDNAなど、発現ベクターを含むその他の遺伝子のコピーも多数合成されるようになる。この増幅技術は、例えば、ATCC CCL62、CHO-K1などの適当な宿主とともに用いることができ、Mtxに高い耐性をもつ変異DHFR遺伝子を用いるならば、内生的なDHFRがあったとしても構わない(欧州特許第117,060号)。

または、ヘテロマルチマー、野生型DHFRタンパク質、およびアミノグリコシド3'-ホスホトランスフェラーゼ (APH) などの選抜マーカーをコードするDNA配列によって形質転換または同時形質転換された宿主細胞 (特に、内生DHFRを含む野生型宿主) は、例えば、カナマイシン、ネオマイシン、またはG418などのアミノグリコシド系抗生物質選抜マーカーに対する選抜用薬剤を含む培地の中で細胞を増殖させることによって選抜することができる。米国特許第4,965,199号参照。

酵母の中で用いるための適当な選抜用遺伝子は、酵母のプラスミドYRp7の中にあるtrp1遺伝子である。(Stinchcombら, Nature 282:39(1979); Kingsmanら, Gene 7:141(1979); または、Tschemperら, Gene 10:157(1980))。trp1遺伝子は、トリプトファンの中では増殖できない酵母の変異株、例えば、ATCC 44076、またはPEP4-1に対する選抜マーカーを提供する(Jones, Genetics 85:12(1977))。酵母宿主ゲノムにtrp1障害があることによって、トリプトファンなしで増殖させることによって、形質転換体を検出するための効果的な環境が提供される。同様に、Leu-2欠

損酵母株 (ATCC 20, 622または38, 626) は、Leu2遺伝子をもつ既知のプラスミドによって相補される。

さらに、*クレイペロマイセス*属の酵母を形質転換するためには、1.6 μ m環状プラスミド pKD1由来のベクターを用いることができる。Bianchiら、*Curr. Genet* 12:185(1987)。さらに最近、組換えウシキモシンの大量生産のための発現系が報告された。Van den Berg、Bio/Tech nology 8:135(1990)。*クレイペロマイセス*属の工業用菌株により成熟組換えヒト血清アルブミンを分泌させるための、安定したマルチコピー発現ベクターも開示されている (Fleerら、Bio/Tech nology 9:968-975(1991))。

発現ベクターとクローニングベクターは、通常、宿主生物によって認識され、ヘテロマルチマーの核酸に機能的に結合しているプロモーターを含む。宿主に可能性のある、さまざまな細胞によって認識されるプロモーターが多数ある。制限酵素消化によって、もとなるDNAからプロモーターを除去し、分離したプロモーターをベクターに挿入して、これらのプロモーターは、ヘテロマルチマーをコードするDNAに機能的に連結する。

原核生物宿主で使用するのに適したプロモーターには、 β -ラクタマーゼおよびラクトースのプロモーター系 (Changら、*Nature* 275:615(1978)；および Goeddelら、*Nature* 281:544(1979))、アルカリホスファターゼ、トリプトファン (trp) プロモーター系 (Goeddelら、*Nucleic Acids Res.*, 8:4057(1980))、および欧州特許第36, 776号)、および、tacプロモーターなどのハイブリッドプロモーター (deBoerら、*Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 80:21-25(1983)) が含まれる。しかし、細菌のこれ以外の既知のプロモーターが適当である。それらの塩基配列は公開されているので、当業者は、必要な制限酵素部位をもたらすためのリンカーまたはアダプターを用いて、ヘテロマルチマーをコードするDNAに機能的にプロモーターを連結させることができる (Siebenlistら、*Cell* 20:269(1980))。また、細菌の系で使用するためのプロモーターは、へ

テロマルチマーをコードするDNAに機能的に連結したシャイン-ダルガーノ (S. D.) 配列も含んでいる。

プロモーターの配列は、真核生物で知られている。実質的にすべての真核生物遺伝子が、転写開始部位から約25から30塩基上流にあるATに富む領域を持っている。多くの遺伝子の転写開始点から上流70から80塩基のところにみつかる別の配列とはCXCATT領域である、ただし、Xを任意のヌクレオチドである。殆どの真核生物遺伝子の3'末端には、コーディング配列の3'末端にポリAテールを付加するためのシグナルらしいAATAA配列がある。これらの配列はすべて、真核生物の発現ベクターの中に適当に挿入する。

酵母宿主とともに使用するのに適したプロモーター配列の例には、3-ホスホグリセリン酸キナーゼのプロモーター(Hitzemanら、J. Biol. Chem. 255:2073(1980))、または、エノラーゼ、グリセルアルデヒド-3-リン酸デヒドロゲナーゼ、ヘキソキナーゼ、ビルビン酸カルボキシラーゼ、ホスホフルクトキナーゼ、グルコース-6-リン酸イソメラーゼ、3-ホスホグリシン酸ムターゼ、ビルビン酸キナーゼ、トリオースリン酸イソメラーゼ、ホスホグルコースイソメラーゼ、およびグルコキナーゼなど、その他の解糖酵素のプロモーター(Hessら、J. Adv. Enzyme. Reg. 7:149(1968);および、Holland, Biochemistry 17:4900(1978))などである。

その他の酵母プロモーターで、増殖条件によって転写を調節するという、さらに別の利点をもつ誘導的プロモーターは、アルコールデヒドロゲナーゼ2、イソシクロムC、酸性ホスファターゼ、窒素代謝に関係する分解酵素、メタロチオネイン、グリセルアルデヒド-3-リン酸デヒドロゲナーゼ、および、マルトースおよびガラクトース利用に関与する酵素のプロモーター領域である。酵母での発現に用いるのに適したベクターとプロモーターについては、Hitzemanら、欧州特許第73,657A号でさらに説明されている。また、酵母のエンハンサーも、酵母プロモーターとともに適宜用いられる。

哺乳動物の宿主細胞での、ベクターからのヘテロマルチマーの転写は、例えば、ポリオーマウイルス、麻疹ウイルス(1989年7月5日発行の英国特許第2

211, 504号)、アデノウイルス(アデノウイルス2など)、ウシボリオーマウイルス、トリ肉腫ウイルス、サイトメガロウイルス、レトロウイルス、B型肝炎ウイルス、および、もっとも好ましくはシミアンウイルス40 (SV40)などのウイルスのゲノムから得られたプロモーター、例えば、アクチンプロモーターまたは免疫グロブリンプロモーターなど、異種由来の哺乳動物のプロモーター、または、ヒートショックプロモーターによって調節される。

SV40ウイルスの前者および後者のプロモーターは、都合のよいことに、SV40ウイルスの複製開始点も含むSV40制限酵素フラグメントとして得られる。Fiersら、*Nature* 273:113 (1978); MulliganとBerg、*Science* 209:1422-1427 (1980); Pavlakisら、*Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 78:7398-7402 (1981)。ヒトサイトメガロウイルス最早期プロモーターは、都合よく、Hind III E制限酵素フラグメントとして得られる。Greenawayら、*Gene* 18:355-360 (1982)。ウシボリオーマウイルスをベクターとして用いた、哺乳動物の宿主の中でDNAを発現させるための系が米国特許第4,419,446号に記載されている。この系を改変したものが、米国特許第4,601,978号に記載されている。また、免疫インターフェロンをコードするcDNAのサル細胞での発現については、Grayら、*Nature* 295:503-508 (1982); 単純ヘルペスウイルス由来のチミジンキナーゼプロモーターの調節下での、ヒト β -インターフェロンcDNAのマウス細胞における発現については、Reyesら、*Nature* 297:598-601 (1982); ヒトインターフェロン β 1遺伝子の培養マウス細胞とウサギ細胞における発現についてはCanaaniとBerg、*Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 79:5166-5170 (1982); および、マウス肉腫ウイルスのLTR (長い末端反復配列) をプロモーターとして用いた、CV-1サル腎臓細胞、ニワトリ胚線維芽細胞、チャイニーズハムスター卵巣細胞、HeLa細胞、およびマウスN

TH-3T3細胞における、細菌のCAT配列の発現についてはGormanら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 79:6777

-6781(1982)も参照。

高等真核生物による、ヘテロマルチマー成分をコードするDNAの転写は、ベクターの中にエンハンサー配列を挿入することによって亢進することがよくある。エンハンサーは、方向や位置に比較的關係であり、転写単位に対して5'側(Laiminsら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 78:993(1981))、3'側(Luskyら、Mol. Cell. Bio. 3:1108(1983))イントロンの内部(Banerjiら、Cell 33:729(1983))、および、コーディング配列そのものの中(Osborneら、Mol. Cell. Bio. 4:1293(1984))にも見つかっている。今では、哺乳動物の遺伝子(グロビン、エラスターゼ、アルブミン、 α -フェトプロテイン、およびインシュリン)由来の多くのエンハンサー配列が知られている。しかし、典型的には、真核生物細胞のウイルスに由来するエンハンサーが使用される。例としては、複製開始点の後方側(100-270bp)にあるSV40エンハンサー、サイトメガロウイルス初期プロモーターのエンハンサー、複製開始点の後方側にあるポリオーマエンハンサー、およびアデノウイルスエンハンサーなどがある。また、真核生物のプロモーターを活性化するための促進因子については(Yanivら、Nature 297:17-18(1982))を参照。エンハンサーは、ベクターの中のヘテロマルチマーをコードする配列の5'側か3'側の位置に挿入することができるが、好ましくは、プロモーターの5'側の部位に存在する。

真核宿主細胞(酵母、菌類、昆虫、植物、動物、ヒト、またはその他の多細胞生物からの有核細胞)で用いられる発現ベクターは、転写の終結、およびmRNAの安定化に必要な配列も含んでいる。このような配列は、真核生物またはウイルスのDNAまたはcDNAの5'側、場合によっては3'側にある非翻訳領域から広く利用することができる。これらの領域には、ヘテロマルチマーをコードするmRNAの非翻訳部位のポリアデニル化フラグメントとして転写されるヌク

レオチド分節が含まれる。

上記で挙げた構成要素を一つ以上含む適当なベクターを構築するには、標準的な結集技術を用いる。分離したプラスミドまたはDNAフラグメントは、必要と

するプラスミドを作出するのに望ましい形になるように、開裂し、加工してから再連結する。

構築したプラスミドの配列が正しいことを確認するための解析を行なうために、結集混合液を用いて、大腸菌K12菌株294 (ATCC 31,446)を形質転換して、アンピシリン耐性またはテトラサイクリン耐性によって選抜された、形質転換に成功した株が適正なものである。形質転換からプラスミドを調製して、制限酵素消化によって解析し、および/または、Messingら、Nucleic Acids Res., 9:309 (1981)の方法、またはMaxamら、Methods in Enzymology 65:499 (1980)の方法によって配列決定を行なう。

本発明の実施において特に有用なのは、ヘテロマルチマーをコードするDNAを哺乳動物細胞の中で一過性発現をもたらす発現ベクターである。一般的には、一過性発現には、宿主細胞が多くの発現ベクターのコピーをもち、次いで、発現ベクターによってコードされる所望のポリペプチドを大量に合成するように、宿主細胞の中で効率的に複製することのできる発現ベクターを使用することが含まれる。Sambrookら、上記、pp. 16, 17-16, 22。適当な発現ベクターと宿主細胞を含む一過性発現系によって、クローニングされたDNAによってコードされているポリペプチドを便利に陽性のものを同定することと、所望の結合特性/親和性、または、本発明によって作出される、天然のジスルフィド結合をもたないヘテロマルチマーまたはホモマルチマーに対して、所期のゲル泳動度をもつヘテロマルチマーを迅速にスクリーニングすることが可能になる。

脊椎動物の組換え細胞培養でヘテロマルチマーを合成するように調整するのに適した、この他の方法、ベクター、および宿主細胞については、Gethingら、Nature 293:620-625 (1981); Manteiraら、Nature 281:40-46 (1979); 欧州特許第117,060号; およ

び欧州特許第117,058号に記載されている。哺乳動物の培養細胞でヘテロマルチマーを発現させるのに特に役立つプラスミドは、pRK5 (欧州特許第307,247号)またはpSV16B (1991年6月13日発行のPCT国際特許公開第91/08291号)である。

ヘテロマルチマーを発現させるために、どの宿主細胞系を選択するかは、主に、発現ベクターによって決まる。もう一つ考慮すべきなのは、必要とするタンパク質量である。ミリグラム単位の量を、一過的形質転換によって産生することができる。例えば、アデノウイルスE1Aによって形質転換された293ヒト胚腎臓細胞系を、ヘテロマルチマーの効率的な発現が可能になるよう、リン酸カルシウム法を修正した方法によって、pRK5を基本とするベクターで一過的に形質転換することができる。CDM8を基本とするベクターを用いて、DEAE-テキストラン法によってCOS細胞を形質転換することができる(Aruffoら、Cell 61:1303-1313(1990);および、Zettmeissら、DNA Cell Biol.(US)9:347-353(1990))。より大量のタンパク質が必要ならば、宿主細胞系を安定的に形質転換させた後、免疫付着因子を発現させることができる。例えば、pRK5を基本とするベクターを、ジヒドロ葉酸レダクターゼ(DHFR)をコードする別のベクターの存在下で、チャイニーズハムスター卵巣(CHO)細胞の中を導入して、G418に対する抵抗性を付与することができる。G418に抵抗性のクローンは、培養によって選抜することができる。これらのクローンを、DHFRのインヒビターであるメトトレキサートの量を増加させながら培養して、DHFRとヘテロマルチマーの配列をコードする遺伝子のコピー数が共に増幅されているクローンを選抜する。免疫付着因子が、N末端に疎水性の先導配列をもっていれば、形質転換された細胞によって加工されて分泌される可能性が高い。より複雑な構造をもつ免疫付着因子の発現には、特に適した宿主細胞が必要となろう。例えば、軽鎖またはJ鎖などの構成成分は、一定のミエローマまたはハイブリドーマの宿主細胞によって提供されよう(Gascoigneら、上記;およびMartinら、J. Virol. 67:3561-3568(1993))。

本明細書のベクターをクローニングし、発現させるのに適した、この他の宿主細胞は、上記のような原核生物、酵母、または、高等真核生物の細胞である。この目的に適した原核生物には、グラム陰性またはグラム陽性生物などの真性細菌で、例えば、腸内細菌である、例えば、大腸菌 (*E. coli*) などのエシェリキア属 (*Escherichia*)、エンテロバクター属 (*Enterobac*

ter)、エルウィニア属 (*Erwinia*)、クレブシアラ (*Klebsiella*)、プロテウス属 (*Proteus*)、例えば、ネズミチフス菌 (*Salmonella typhimurium*) などのサルモネラ属 (*Salmonella*)、雲菌 (*Serratia marcescans*) などのセラティア属 (*Serratia*)、およびシゲラ属 (*Shigella*)、ならびに、枯草菌 (*B. subtilis*) および *B. リケニフォルミス* (*B. licheniformis*) (例えば、1989年4月12日公開のDD266,710で開示されている *B. リケニフォルミス* 41P) などのバシラス属、緑膿菌 (*P. aeruginosa*) などのシュードモナス属、およびストレプトマイセス属 (*Streptomyces*) などである。好ましい大腸菌クローニング宿主の一つは大腸菌 294 (ATCC 31,446) であるが、その他、大腸菌 B、大腸菌 X 1776 (ATCC 31,537)、および大腸菌 W3110 (ATCC 27,325) などの菌株も適している。これらの例は、例示のためのものであり、制限のためのものではない。菌株 W3110 は、組換え DNA 産物の発酵のための一般的な宿主菌株であるため、この菌株は、特に好ましい宿主、または宿主の親株である。好ましくは、宿主細胞は、最小量のタンパク質分解酵素を分泌するものでなければならない。例えば、W3110 株を改変してタンパク質をコードする遺伝子に遺伝的変異を生じさせることができる。そのような宿主の例として、大腸菌 W3110 の 27C7 株などがある。27C7 の完全な遺伝子型は、*tonAΔptr3 phoAΔE15 Δ(argF-lac)169 ompTΔdegP41kanr* である。27C7 株は、1991年10月30日に、ATCC 番号 55,244 として、アメリカンタイプカルチャーコレクションに寄託された。または、1990年8月7日発行の米国特許第 4,946,783

号で開示されている、ペリプラズマプロテアーゼの変異体をもつ大腸菌の菌株を用いることもできる。または、例えば、PCR、または、別の核酸のポリメラーゼ反応などのクローニング法が適している。

原核生物の他に、糸状菌類または酵母のような真核生物微生物が、ヘテロマルチマーをコードするベクターに適したクローニングおよび発現のための宿主である。サッカロマイセス・セレビシアエ(*Saccharomyces cere*

visiae)、すなわち一般的なパン酵母が、下等な真核生物宿主微生物の中でも、もっとも一般的に用いられている。しかし、本明細書においては、分裂酵母(*Schizosaccharomyces pombe*) (BeachとNurse, *Nature* 290:140(1981); 1985年5月2日発行の欧州特許第139,383号); クルイペロマイセス属の宿主 (米国特許第4,943,529号; Fleerら、上記) で、例えば、*K. ラクティス* (*K. lactis*) (MW98-8C, CBS683, CBS4574; Louven courtら、*J. Bacteriol.*, 737(1983)), *K. フラジリス* (*K. fragiles*) (ATCC 12,424), *K. ブルガリクス* (*K. bulgaricus*) (ATCC 16,045), *K. ウィケラミイ* (*K. wicheramii*) (ATCC 24,178), *K. ワルティイ* (*K. waltii*) (ATCC 56,500), *K. ドロソフィラルム* (*K. drosophilum*) (ATCC 36,906; Van den Bergら、上記), *K. テルモトレランス* (*K. thermotolerans*)、および *K. マルクサヌス* (*K. marxianus*) など; ヤロウィア属 (*Yarrowia*) (欧州特許第402,226号); ピキア・パストリス (*Pichia pastoris*) (欧州特許第183,070号; Sreekrishnaら、*J. Basic Microbiol.* 28:265-278(1988)); カンジダ属; トリコデルマ・レエシア (*Trichoderma reesia*) (欧州特許第244,234号); ニューロスボラ・クラッサ (*Neurospora crassa*) (Caseら、*Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 76:5259-5263(1979)); シュワニオマイセス・オクシ

デンタリス (*Shwanniomycetes occidentalis*) などの
 シュワニオマイセス属(1990年10月31日発行の欧州特許第394, 53
 8号); および、例えば、ニューロスボラ属、ペニシリウム属(*Penicillium*)、トリボタラジウム属(*Tolypocladium*) などの糸状菌(1991年1月10日発行の国際特許公開第91/00357号)、ならびに、ア
 ウベルギルス属(*Aspergillus*) 宿主、例えば、*A. nidulans* (*A. nidulans*) (Ballanceら、Biochem. Biophys. Res. Commun. 112:284-289(1983); Tilburnら、Gene 26:205-221(1983); Yeltonら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 81:1470-1474(1984)、および*A. niger* (*A. niger*) (KellyとHynes, EMBO J. 4:475-479(1985))など、この他数
 多くの属、種、および株を用いることが可能であり、また有用でもある。

グリコシル化されたヘテロマルチマーを発現させるのに適した宿主細胞は、多
 細胞生物由来のものである。そのような宿主細胞は、複雑なプロセッシングを行
 なうことができ、グリコシル化活性をもつ。原則として、脊椎動物由来でも、無
 脊椎動物由来でも、どのような高等真核生物の細胞培養を使うこともできる。無
 脊椎動物細胞の例としては、植物細胞、昆虫細胞などがある。多数のパキロー
 イルス株とその変異株、および対応する昆虫宿主許容細胞として、スポドプテラ
 ・フルギベルダ (*Spodoptera frugiperda*) (毛虫)、アエ
 デス・アエギプチ (*Aedes aegypti*) (蚊)、アエデス・アルボピク
 タス (*Aedes albopictus*) (蚊)、ドロソフィラ・メラノガスタ
 ー (*Drosophila melanogaster*) (ショウジョウバエ)、
 およびボムビクス・モリ (*Bombyx mori*) などか確認されている。例
 えば、Luckowら、Bio/Technology 6:47-55(1988); Setlowら編、遺伝子工学 (Genetic Engineering) 第8巻より、Millerら、pp. 277-279 (プレナムパブリッ
 シング社(Plenum Publishing)、1986年); および、Ma

edaら、Nature 315:592-594 (1985)を参照。例えば、アウトグラフィ・カリフォニカ (*Autographa californica*) NPVのL-1変異株、およびカイコNPV (*Bombyx mori* NPV)のBm-5株など、形質転換用のさまざまなウイルス株が一般に利用可能であり、そのようなウイルスは、本明細書において、本発明に記載されているウイルスとして、特に、スゴドプテラ・フルギペルダ (*spodoptera frugiperda*) 細胞の形質転換に用いることができる。

ワタ、トウモロコシ、パレイショ、ダイズ、ペチュニア、トマト、およびタバ

コの植物培養細胞を宿主として利用することができる。典型的には、予め、ヘテロマルチマーDNAを持つように操作してあるアグロバクテリウム・ツメファシエンス (*Agrobacterium tumefaciens*) 菌の一定の菌株とインキュベートして、植物細胞を形質転換する。植物培養細胞をA. ツメファシエンスとインキュベートしている間に、ヘテロマルチマーをコードしているDNAが植物細胞宿主に移行して、それを形質転換し、適当な条件の下でヘテロマルチマーを発現させる。さらに、ノバリンシンターゼプロモーター、およびゴリアデニル化シグナル配列のように、植物細胞と親和性のある調節配列とシグナル配列を利用することができる。Depickerら、J. Mol. Appl. Gen. 1:561 (1982)。なお、T-DNA 780遺伝子の上流領域から分離したDNA分節は、組換えDNAを含む植物組織において、植物で発現する遺伝子の転写レベルを活性化あるいは上昇させることができる。1989年6月21日発行の欧州特許第321, 196号。

好ましい宿主は脊椎動物の細胞であり、脊椎動物の細胞を培養して増殖させること(組織培養)は、近年では日常的な処理になっている(アカデミックプレス社(Academic Press)、KrusseとPatterson編、組織培養(Tissue Culture) (1973))。有用な哺乳動物の宿主細胞系の例は、SV40で形質転換されたサル腎臓CV1系統(COS-7, ATCC CRL 1651); ヒト胚腎臓系統(293、または、懸濁培養で増殖させるためにサブクローニングされた293細胞、Grahamら、J. Gen.

V i r o l . 3 6 : 5 9 (1 9 7 7)) ; 仔ハムスター腎臓細胞 (B H K , A T C C C C L 1 0) ; チャイニーズハムスター卵巣細胞 / - D H F R (C H O , U r l a u b と C h a s i n , P r o c . N a t l . A c a d . S c i . U S A 7 7 : 4 2 1 6 (1 9 8 0)) ; マウスセルトリ細胞 (T M 4 , M a t h e r , B i o l . R e p o d . 2 3 : 2 4 3 - 2 5 1 (1 9 8 0)) ; サル腎臓細胞 (C V 1 A T C C C C L 7 0) ; アフリカミドリザルの腎臓細胞 (V E R O - 7 6 , A T C C C R L - 1 5 8 7) ; ヒト子宮頸部ガン細胞 (H E L A , A T C C C C L 2) ; イヌ腎臓細胞 (M D C K , A T C C C C L 3 4) ; パップアローラット肝細胞 (B R L 3 A , A T C C

C R L 1 4 4 2) ; ヒト肺細胞 (W 1 3 8 , A T C C C C L 7 5) ; ヒト肝臓細胞 (H e p G 2 , H B 8 0 6 5) ; マウス乳ガン (M M T 0 6 0 5 6 2 , A T C C C C L 5 1) ; T R I 細胞 (M a t h e r ら , A n n a l s N . Y . A c a d . S c i . 3 8 3 : 4 4 - 6 8 (1 9 8 2)) ; M R C 5 細胞 ; F S 4 細胞 ; およびヒトへパトマ系 (H e p G 2) である。

宿主細胞を本発明の上記発現ベクターまたはクローニングベクターによって形質転換して、プロモーターを誘導したり、形質転換体を選抜したり、または所望の配列をコードする遺伝子を増幅するのに適合するように修正した通常の培地で培養する。用いる宿主細胞によって、その細胞に適した標準的な技術を用いて形質転換を行なう。S a m b r o o k ら、上記の 1 . 8 2 節で説明されているように、一般的には、実質的な細胞壁という障壁を含む、原核生物またはその他の細胞に対して、塩化カルシウムを用いたカルシウム処理、またはエレクトロポレーションを用いる。S h a w ら、G e n e 2 3 : 3 1 5 (1 9 8 3) 、および 1 9 8 9 年 6 月 2 9 日発行の国際特許公開第 8 9 / 0 5 8 5 9 号に記載されているようにして、アクロバテリウム・ツメファシエンスによる感染を、一定の植物細胞を形質転換するために用いる。さらに、1 9 9 1 年 1 月 1 0 日発行の国際特許公開第 9 1 / 0 0 3 5 8 号に記載されているようにして、超音波を用いて、植物を形質転換することができる。

このような細胞壁をもたない哺乳動物細胞については、G r a h a m と v a n

der Eb, Virology 52:456-457 (1978) のリン酸カルシウム法が好ましい。哺乳動物細胞宿主系の形質転換の一般的な態様を、1983年8月16日発行の米国特許第4,399,216号において、Axelが記述している。酵母への形質転換は、一般的には、Van Solingenら、J. Bact. 130:946(1977)、およびHsiaoら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 76:3829 (1979) の方法にしたがって行われる。DNAを細胞の中に導入するために、核へのマイクロインジェクション、エレクトロポレーション、無処理の細胞とバクテリアのプロトプラストとの融合、または、例えば、ポリブレン、ポリオルニチンなどのポリカチオンのような別の方法を用いることもできる。哺乳動物細胞を形質転換する

ためのさまざまな技術については、Keownら、Methods in Enzymology(1989)、Keownら、Methods in Enzymology 185:527-537(1990)、およびMansourら、Nature 336:348-352(1988)を参照。

本発明のヘテロマルチマーポリペプチドを産生するために用いた原核生物細胞を、Sambrookら、上記において、一般的に説明されているところにしたがって、適当な培地で培養する。

本発明のヘテロマルチマーを産生するために用いた哺乳動物宿主細胞は、さまざまな培地出培養することができる。宿主細胞を培養するには、Ham's F10(シグマ社(Sigma))、最小必須培地((MEM)、シグマ社)、RPMI-1640(シグマ社)、およびダルベッコの修正イーグル培地((DMEM)、シグマ社)などの市販の培地が適当である。さらに、それらの開示内容がすべて、参照してここに組み込まれる、HamとWallace, Meth. Enz. 58:44(1979)、BarnesとSato, Anal. Biochem. 102:255(1980)、米国特許第4,767,704号;第4,657,866号;第4,927,762号;または、第4,560,655号;国際特許公開第90/03430号;国際特許公開第87/00195号;米国特許第4,791,192号;および米国特許(U. S. Patent Re.)第30,

985号；または、米国特許第5,122,469号に記載されている培地のいずれかを、宿主細胞用の培養培地として用いることができる。これらの培地はどれも、必要ならば、ホルモンおよび／またはその他の増殖因子（インシュリン、トランスフェリン、または上皮増殖因子など）、塩類（塩化ナトリウム、カルシウム、マグネシウム、およびリン酸）、緩衝液（HEPESなど）、ヌクレオシド（アデニンおよびチミンなど）、抗生物質（登録商標ゲンタマイシン薬剤）、微量要素（最終濃度がマイクロモルの単位で存在する無機化合物と定義される）、およびグルコースまたは同等のエネルギー源を添加することもできる。その他の添加物も、当業者に知られている適当な濃度で含むことができる。温度、pHなどの培養条件は、発現させるために選ばれた宿主細胞によって以前用いられた条件であり、当業者にとっては明らかである。

一般的に、哺乳動物の細胞培養の生産性を最大にするための原理、プロトコール、および実際の技術については、IRLプレス社（IRL Press）、1991年、M. Butler編、哺乳動物細胞のバイオテクノロジー：実際的方法（*Mammalian Cell Biotechnology: a Practical Approach*）に書かれている。

本開示で言及されている宿主細胞は培養細胞だけでなく、宿主動物の中の細胞も含む。

4. ヘテロマルチマーの回収

ヘテロマルチマーは、好ましくは、一般的に、分泌ポリペプチドとして、培養培地から回収するが、分泌シグナルなしに、直接産生されたときには、宿主細胞溶解物から回収する。ヘテロマルチマーに膜結合があるときには、適当な界面活性剤（例：Triton-X 100）を用いて膜から解離することができる。

ヒト由来しない組換え細胞の中でヘテロマルチマーが産生されたときには、ヒト由来のタンパク質やポリペプチドを全く含まない。しかし、組換え細胞のタンパク質やポリペプチドからヘテロマルチマーを精製して、ヘテロマルチマーについて実質的に均質な調製物を得る必要がある。最初の工程として、培養培地または細胞溶解物を普通に遠心分離して、微粒子化した細胞残渣を取り除く。

抗体の定常部位をもつヘテロマルチマーは、ハイドロキシアパタイトクロマトグラフィー、ゲル電気泳動、透析、またはアフィニティークロマトグラフィーによって、都合のよいように精製することができるが、アフィニティークロマトグラフィーが好ましい精製技術である。ヘテロマルチマーがCH3部位を含むときは、登録商標ベーカーボンド ABX(Bakerbond ABX)樹脂(J. T. Baker, ニュージャージー州フィリップスバーグ(Phillipsburg))が、精製するために有用である。この他に、イオン交換カラムによる分画、ユタノール沈殿、逆相HPLC、シリカによるクロマトグラフィー、ヘパリンセファロースによるクロマトグラフィー、陰イオンまたは陽イオン交換樹脂(ポリアスバラギン酸カラムなど)によるクロマトグラフィー、クロマトフォーカシング、SDS-PAGE、および硫酸沈殿などのタンパク質精製技術も、

回収するポリペプチドによっては利用可能である。親和性リガンドとしてのプロテインAの適合性は、キメラで用いられた免疫グロブリンFcドメインの種類およびアイソタイプによって異なる。プロテインAを用いて、ヒト $\gamma 1$ 、 $\gamma 2$ 、または $\gamma 4$ のH鎖に基づいて、免疫付着因子を精製することができる(Lindmarkら, J. Immunol. Meth. 62:1-13(1983))。マウスのアイソタイプのすべてとヒト $\gamma 3$ (Gussら, EMBO J. 5:1567-1575(1986))には、プロテインGが推奨されている。親和性リガンドが結合する基質は、もっとも普通にはアガロースであるが、その他の基質を用いることもできる。調節された多孔性ガラスビーズ(controlled pore glass)またはポリ(スチレンジビニル)ベンジンのような物理的に安定した基質なら、アガロースを用いるよりも流注が早くなり、短い処理時間でできる。プロテインAまたはGアフィニティークラムに免疫付着因子を結合させる条件は、Fc部位の特徴によって全面的に決定される。すなわち、その分子種とアイソタイプによって決まる。一般的には、適正なリガンドが選択されれば、直接、条件付けていない培養溶液からでも、効率的な結合が起こる。免疫付着因子の顕著な特徴の一つは、ヒト $\gamma 1$ 分子で、同じFc型の抗体に較べて、プロテインAに対する結合能力が幾分低下することである。結合した免疫付着因子は、

酸性pH（3.0かそれ以上）で、または、僅かにカオトロピックな塩を含む中性pHの緩衝液の中で効率的に溶出することできる。このアフィニティークロマトグラフィー工程によって、>95%純粋なヘテロマルチマー調製物を作製することができる。

5. 共通の経路をもつヘテロマルチマーの多官能性抗体の使用

ヘテロマルチマーについては、治療薬としての多くの応用が考えられる。例えば、細胞傷害性を切り換える（例：腫瘍細胞を殺す）ために、ワクチンのアジュバントとして、血栓溶解剤を血餅まで輸送するために、標的部位（例えば、腫瘍）で、酵素的に活性化されたプロドラッグを転化するために、感染病を治療するために、免疫複合体を細胞表面へと向かわせるために、または、腫瘍細胞にイムノトキシンを輸送するためにヘテロマルチマーを用いることができる。例えば、ク

ラスII主要組織適合遺伝子複合体であるモデル内皮抗原を標的とすることによって、抗体-リシンイムノトキシンによって、腫瘍の脈管構造を標的とすることができた(Burrows, F. J. とThorpe, P. E. (1993) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 90:8996-9000)。抗-内皮イムノトキシンを別のイムノトキシンと組み合わせることによって、腫瘍細胞そのものに対する有意に高い効能が得られた(Burrows, F. J. とThorpe, P. E. (1993) 上記)。最近、双特異的抗体を用いて、組織因子を腫瘍脈管構造に向かわせることに成功し、かなり高い抗腫瘍効果を生じる局所的な血栓症を引き起こした(Huang, Xら、(1997) *Science* 275:547-550)。さらに、双特異的抗体を用いて、細胞傷害性T細胞に、インビトロで、標的乳がん細胞およびB細胞リンパ腫細胞を殺させることに成功した(Zhu, Z. ら、(1996) *Bio/Technology* 14:192-196; およびHolliger, P. ら、(1996) *Protein. Engin.* 9:299-305)。

望ましい精製度をもつヘテロマルチマーを、選択的に、生理学的に許容できる担体、賦形剤、または安定剤（レミントンの製薬科学(Remington's Pharmaceutical Science)、第16版、Osol, A

、編(1980))と混合して、凍結乾燥した固形または水溶液の形状で保存するために、ヘテロマルチマーの治療用処方剤を調製する。許容される担体、賦形剤、または安定剤は、用いられる投薬量と濃度では受容者にとって非毒性で、リン酸、クエン酸、およびその他の有機酸などを含む緩衝液;アスコルビン酸などの抗酸化剤;低分子量(約10残基未満)ポリペプチド;血清アルブミン、ゼラチン、または免疫グロブリンなどのタンパク質;ポリビニルピロリドンなどの疎水性ポリマー;グリシン、グルタミン、アスパラギン、アルギニン、またはリシンなどのアミノ酸;単糖類;二糖類;および、グルコース、マンノース、またはデキストリンなどの糖類;EDTAなどのキレート化剤;マンニトール、またはソルビトールなどの糖アルコール;ナトリウムなどの塩を形成する対イオン;および/または、トイーン(Tween)、プルロニクス(Pluronic)またはポリエチレングリコール(PEG)などの界面活性剤を含んでいる。

ヘテロマルチマーは、例えば、コアセルバート化技術、または界面ポリマー化(例えば、ヒドロキシメチルセルロース、または、それぞれ、ゼラチン-マイクロカプセルおよびポリマー[メチルメトアシレート]マイクロカプセル)によって調製されたマイクロカプセルの中に取り込んだり、コロイド剤送達システム(例えば、リポソーム、アルブミンミクロスフィア、マイクロエマルジョン、ナノ粒子、およびナノカプセル)に取り込んだり、または、マクロエマルジョンの中に取り込んだりすることができる。このような技術については、レミントンの製薬科学(Remington's Pharmaceutical Science)、上記で開示されている。

インビボでの投与に用いるヘテロマルチマーは、滅菌されていなければならない。これは、凍結乾燥および再構成の前か後に、滅菌フィルター膜で濾過すれば簡単に行なえる。ヘテロマルチマーは、通常、凍結乾燥状態か水溶液の状態で保存する。

治療用ヘテロマルチマー組成物は、一般的に、滅菌的に接触することのできる通路をもった容器、例えば、静脈注射用のバック、または皮下注射用の注射針によって貫通することのできる栓をもったバイアルの中に置かれる。

ヘテロマルチマーの投与経路は、例えば、静脈、腹腔内、脳内、筋肉内、眼内、動脈内、または病巣内などの経路による注射または点滴のような既知の方法、または下記に示すような徐放性システムによる。ヘテロマルチマーは、点滴またはボーラス注射によって、連続的に投与する。

徐放性調製物の適当な例は、タンパク質を含む固体疎水性ポリマーの半透過性基質で、例えば、フィルムまたはマイクロカプセルのような形のあるものになっている基質を含む。徐放性基質の例は、Langerら、J. Biomed. Mater. Res. 15:167-277(1981)、およびLanger、Chem. Tech. 12:98-105(1982)に記載されているポリエステル、ヒドロゲル(例えば、ポリ(2-ヒドロキシエチルメタクリル酸)、またはポリ(ビニルアルコール)、ポリアクチド(米国特許第3,773,919号、欧州特許第58,481号)、L-グルタミン酸とガンマエチル-L-グルタミン酸のコポリマー(Sidmanら、Biopolymers 22:5

47-556(1983))、非分解性エチレン-ビニル酢酸(Langerら、上記)(欧州特許第133,988号)、登録商標ルプロンデポット(Lupron Depot)のような分解性の乳酸-グリコール酸コポリマー(乳酸-グリコール酸コポリマーと酢酸ロイプロリドからなる注射用ミクロスフィア)、およびポリ-D-(1-3-ヒドロキシ酪酸(欧州特許第133,988号)などがある。

エチレン-ビニル酢酸、および乳酸-グリコール酸などのコポリマーは、100日間にわたって分子を放出することが可能であるが、ある種のヒドロゲルでは、タンパク質を放出する期間が短くなる。カプセルに入ったタンパク質は、長時間体内に残留して、37℃で湿気に曝される結果、変性するか凝集して、生物学的活性を失うことになり、免疫原性にも変化が生じうる。関係するメカニズムによって、タンパク質を安定化させるための合理的な方策を考え出すことができる。例えば、凝集を起こすメカニズムが、チオール-スルフィド基の交換による分子内S-S結合形成であることが発見されていれば、スルフィドリル残基を修飾し、酸性溶液から凍結乾燥し、水分含有量を調節し、適当な添加剤を使用し、また

、特異的なポリマー基質組成物を開発することによって、安定させることができる。

また、徐放性ヘテロマルチマー組成物は、リボソームによって取り込まれたヘテロマルチマーでもよい。ヘテロマルチマーを含むリボソームは、それ自体は既知の方法：独国特許第3,218,121号；Epsteinら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 82:3688-3692 (1985)；Hwangら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 77:4030-4034 (1980)；欧州特許第52,322号；欧州特許第36,676号；欧州特許第88,046号；欧州特許第143,949号；欧州特許第142,641号；日本国特許出願第83-118008号；米国特許第4,485,045号および第4,544,545号；ならびに欧州特許第102,324号によって調製される。通常、リボソームは、小さな(200-800オングストローム)均一メラ型で、脂質成分が約30mol.%コレステロールよりも高く、ヘテロマルチマー治療を最適なものにするために、選ばれた部位が調整されている。

治療に用いるヘテロマルチマーの効果的な用量は、例えば、治療目的、投与経路、および患者の症状によって変わる。したがって、至適な治療効果を得るためには、治療者が用量を希釈したり、投与経路を変更することが必要となろう。典型的な毎日の投与量は、上記の要素によって、約 $1\mu\text{g}/\text{kg}$ から $10\text{mg}/\text{kg}$ がそれよりも多い量になろう。典型的には、臨床医は、所期の効果を納めるまで、ヘテロマルチマーの投与を続けることになる。この治療の進行状況は、常法によって容易に観察される。

本明細書に記載されているヘテロマルチマーは、酵素免疫測定法で用いることもできる。それを行なうためには、結合によって、酵素を阻害しないために、ヘテロマルチマーの一方のアームを、酵素上の特異的なエピトープに結合するように設計することができ、ヘテロマルチマーのもう一方のアームを、所望の部位で、酵素が確実に高濃度になるようにしながら、固定基質に結合するように設計することができる。このような診断用ヘテロマルチマーの例としては、IgG、お

よびフェリチンに対する特性を持ったヘテロマルチマー、および、ホースラディッシュパーオキシダーゼ(HRP)、ならびに、例えば、ホルモンに対する結合特異性をもつヘテロマルチマーなどがある。

このヘテロマルチマーは、2部位免疫測定法に用いるよう設計することもできる。例えば、双特異的な2つのヘテロマルチマーを産生させて、解析するタンパク質上の2つの別々のエピトープに結合させるが、一方のヘテロマルチマーは、不溶性の基質と複合体になるように結合し、もう一方は、指示酵素に結合する。

また、ヘテロマルチマーは、ガンなど、さまざまな病気のインビトロおよびインビボでの免疫診断に用いることもできる。この診断への使用を容易にするために、ヘテロマルチマーの一方のアームを腫瘍関連抗原に結合するように設計し、もう一方のアームを検出用マーカ(例えば、放射性核種に結合するキレート剤)に結合するように設計することができる。例えば、腫瘍関連抗原CEA、および二価性ハプテンに対して特異性をもつヘテロマルチマーは、結腸直腸ガンと甲状腺ガンを画像化するために用いることができる。この他にも、ヘテロマルチマーを、治療ではなく診断に使用できることは当業者にとって明らかであろう。

診断に応用するためには、ヘテロマルチマーの少なくとも一方のアームが、典

型的には、直接的または間接的に、検出可能な部分によって標識されている。例えば、検出可能な部分は、 ^3H 、 ^{14}C 、 ^{32}P 、 ^{35}S 、または ^{125}I などの放射性同位元素；フルオロセインイソチオシアナート、ローダミン、またはルシフェリンなどの蛍光化合物または化学発光化合物；または、アルカリホスファターゼ、 β -ガラクトシダーゼ、またはホースラディッシュパーオキシダーゼ(HRP)などの酵素であろう。

ヘテロマルチマーを検出可能な部分に別々に結合させるために、当技術分野において既知の方法を用いることができるが、そのような方法には、Hunterら、*Nature* 144:945(1962)；Davidら、*Biochemistry* 13:1014(1974)；Painら、*J. Immunol. Meth.* 40:219(1981)；および、Nygen, *J. Histochem. and Cytochem.* 30:407(1982)に記載されている方

法などがある。

本発明のヘテロマルチマーは、競合結合アッセイ法、直接および間接サンドイッチアッセイ法、および免疫沈殿法など、既知のアッセイ法に用いることができる。Zola、モノクローナル抗体：技術マニュアル(Monoclonal Antibodies: A Manual of Techniques), p p. 147-158 (CRCプレス社 (CRC Press, Inc., 1987))

競合結合アッセイ法は、限られた量のヘテロマルチマーへの結合をめぐって、標識された標準化合物が、解析対象の試験用サンプルと競合できることに基づいている。試験サンプル中の解析化合物の量は、ヘテロマルチマーに結合した標準化合物の量に反比例する。結合した標準化合物の量を容易に決定するために、ヘテロマルチマーは、一般的に、競合の前か後に不溶化して、ヘテロマルチマーに結合している標準化合物と解析化合物が、非結合のままの標準化合物と解析化合物とから都合良く分離できるようにする。

このヘテロマルチマーは、それぞれが、検出すべきサンプルの異なった免疫原部分またはエピトープに結合することのできる2種類の分子を使用することを含むサンドイッチアッセイ法にとって、特に有用である。サンドイッチアッセイ法

において、試験用サンプルの解析化合物は、固体担体上に固定されたヘテロマルチマーの一方のアームに結合して、その後、ヘテロマルチマーのもう一方のアームが解析化合物に結合して、3つの部分からなる不溶性の複合体を形成する。例えば、米国特許第4,376,110号を参照。ヘテロマルチマー自体の第二のアームを、検出可能部分によって標識する(直接的サンドイッチアッセイ法)か、または、検出可能部分によって標識された抗免疫グロブリン抗体を用いて測定することができる(間接的サンドイッチアッセイ法)。例えば、サンドイッチアッセイ法の一つのタイプは、ELISA法であるが、この場合には、検出可能部分は酵素である。

以下は、本発明を実施するための特定の実施態様の実施例である。実施例は、例示目的のみに示されているのであって、いかなる意味でも、本発明の範囲を

制限するためのものではない。

本明細書において引用されている刊行物、特許、および特許出願は、上記のものも下記のものもすべてが参照してここに組み込まれる。

実施例

計画がFc含有BsAb (図1C)を製造するために提供される。この計画において、我々はそれがヘテロダイマー化であるがホモダイマー化されないように抗体重鎖のC_H3を工作している。これは、論理的設計(Ridgwayら, 上記(1996))及びここに記載した通りのファージディスプレイ選択によって得られた立体的相補変異と共同してC_H3ドメイン中に相互-鎖ジスルフィド結合を設けることによって達成された。両方の抗原結合特異性用の単軽鎖の使用は、軽鎖誤対合の問題を避ける(図1A-1C)。同じ軽鎖を持った抗体は、非常に大きなヒトscFvライブラリーを識別することによって容易に分離された(Vaughan, T. J. ら, (1996) 上記)。

実施例1: 空洞への隆起(protuberance-into-cavity)ヘテロマルチマー免疫付着因子の生成

Chanowら, J. Immunol. 153:4268 (1994)により先に記載されたヒト化抗-CD3/CD4-IgGキメラは、回収できたヘテロマルチマーのパーセンテージを最

大化するように構築した。空洞への隆起及び野生型C_H3変異体は、ヒト化抗体-免疫付着因子キメラ(Ab/1a)抗-CD3/CD4-IgGの形成を導くその能力を比較した。

かくして変異体は、ヒト化抗-CD3抗体重鎖のC_H3ドメインに及びミスマッテオリゴヌクレオチドを用いたサイト-誘導変異誘発(Kunkelら, Methods Enzymol. 154:367 (1987)とP. Carter, in Mutagenesis: a Practical Approach, M. J. McPherson, Ed., IRL Press, Oxford, UK, pp. 1-25 (1991))によってCD4-IgG中で構築され、且つジデオキシヌクレオチド配列によって実証した(Sangerら, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 74:5463 (1977))。次の表3を参照

表 3

最も好ましい変異体	
抗-CD 3 の C _H 3	CD 4-I g G の C _H 3
T366Y	Y407T
T366W	Y407A
F405A	T394W
Y407T	T366Y
T366Y:F405A	T394W:Y407T
T366W:F405W	T394S:Y407A
F405W:Y407A	T366W:T394S

好ましい変異体	
F405W	T394S

残基 T 3 6 6 は、パートナー C_H 3 ドメイン上の残基 Y 4 0 7 の水素結合間隔内にある。実際は、残基 T 3 6 6 への主要な分子間接触は、残基 Y 4 0 7 に対する及び逆の場合も同じである。一つの空洞への隆起部は、一つの C_H 3 ドメイン中の T 3 6 6 Y とそのパートナードメイン中の Y 4 0 7 T の相互の変異を持ったこれらの残基を逆転することによって創製され、かくしてその界面で側鎖の容量が維持される。変異は、Kabat 数付与システム (Kabat ら, (1991) 上記) を用いてその位置の次の野生型残基によって、そして一文字コードで残基の置換が定義される。複数変異は、コロンによって単一変異成分をリスト化することによって定義される。

抗-CD 3 軽鎖 (L) と重鎖 (H) 変異体 (Shalaby ら, J. Exp. Med. 175:217 (1992) と Rodrigues ら, Int. J. Cancer (上記) 7:45 (1992)) をコードしているファージミドは、前に記載された通り (Chamow ら, J. Immunol. 153:4268 (1994))、ファージミドをコードしている CD 4-I g G 変異体 (Byrn ら, Nature 344:667 (1990)) と一緒に、ヒト胎児性腎細胞、293S 中に共移入 (co-transfected) した。移入されたファージミド DNA の全量は固定した一方、異なる DNA の比率は A b / I a キメラの生産を最大化するように変えた。投入 DNA s (15 μ g トータル) I a : 重鎖 :

軽鎖の割合(質量で)は以下の通り: 8:1:3; 7:1:3; 6:1:3; 5:1:3; 4:1:3; 3:1:3; 1:0:0。

その生産物は、レーザーデンストメトリースキヤニングに続く SDS-PAGE による分析の前にスタヒロコッカス蛋白質 (ProSep A, BioProcessing Ltd, UK) を用いてアフィニティー精製した。重鎖 DNA を超える過剰軽鎖は、制限化されるものからの軽鎖を回避するために用いた。生産物の同定は、アミノ末端配列決定に続き PVD F 膜 (Matsudaira, J. Biol. Chem. 262:10035 (1987)) での電気ブロッティングによって証明した。

重鎖及び野生型 C_H3 を組み込んでいる I a 用のそれと一緒に軽鎖用のファージミドの共移入は、予期した通り、A b/I a キメラ、I g G と I a ホモダイマー生産物の混合物となる (Chamowら, J. Immunol. 153:4268 (1994))。抗体重鎖プラス軽鎖をコードしている投入 DNA のより大きなフラクション又はホモダイマーに一致するより高いフラクションを回収した。I a : H : L の 6 : 1 : 3 の投入 DNA 比では、I a ホモダイマー (22.5%) と I g G (23.0%) の類似フラクションと共に 54.5% の A b/I a キメラを生じた。これらの比率は、分析方法によって導かれるバイアスを伴わず重鎖のランダムな組合せに続く各鎖の等モル発現から予期されたそれらと良く一致する: 50% A b/I a キメラ、25% I a ホモダイマー及び 25% I g G。

野生型 C_H3 を含有している鎖に対して、A b/I a キメラは、Y 4 0 7 T 空洞と T 3 6 6 Y 隆起変異をそれぞれ抗-CD 3 重鎖と CD 4-I g G I a に含有せしめた共移入体から 92% までの収率で回収された。抗体/免疫付着因子キメラの同様の収量は、もしこれらの相互変異が重鎖の隆起及び I a 中の空洞により設

けられたならば得られた。両方のケースにおいてモノマーは、隆起を含むが空洞のないその鎖で観測された。いずれか 1 つの理論に制限することなしに、T 3 6 6 Y 隆起が Y 4 0 7 T 空洞よりもホモダイマー形成のためにより分裂されると確信する。A b/I a ハイブリッドのフラクションは、隆起と空洞 (A b T 3 6 6 W, I a Y 4 0 7 A) の両者のサイズを増加することによって有意に変更されることはない。第 2 の隆起と空洞ペア (A b F 4 0 5 A, I a T 3 9 4 W) は、ホ

モダイマー化する I a T 3 9 4 W 隆起変異体の予期しない傾向を補うための投入 DNA の小さいフラクションを用いて A b / I a の 71% までを生じた。2 つの独立した空洞への隆起変異体ペア (Ab T366Y : F405A, Ia T394W : Y407T) の組合せは、A b T 3 6 6 Y, I a Y 4 0 7 T ペア以上には A b / I a ハイブリッドの生産を改善しない。

T 3 6 6 Y と Y 4 0 7 T 変異体ペアにより得られた A b / I a キメラのフラクションは、試験した範囲にわたり、投入 DNA の比に実質的に非従属であった。さらに汚染している種は、mono S HR 5/5 カラム (Pharmacia, Piscataway, NJ) 上でイオン交換クロマトグラフィー (20mM トリス塩酸, pH8.0 中 0-300mM NaCl) によって A b / I a キメラから容易に除去された。これは、A b と I a の相対的な発現レベルが一時的な発現系におけるよりも容易な操作性が劣る、安定な細胞系を用いた大量の A b / I a キメラの製造のために良好であると予想する。

同定した空洞への隆起変異体は、4 又はそれ以下にまで下がった、可能性のある I O の主要な種 (Suresh, Methods Enzymol. 121:210 (1990)) から得られた生産物の混合物の複雑性を減じることによって Fc-含有 B s A b の潜在的な適用を増加することが予期される (図 1A-1B)。T 3 6 6 Y と Y 4 0 7 T が完全に保存され且つ I g G₁ の C_H3 ドメイン界面で他の残基が高度に保存されることから、T 3 6 6 Y と Y 4 0 7 T 変異体ペアは、他のヒト T g G アイソタイプ (IgG₂, IgG₃ 又は IgG₄ のような) のヘテロマルチマーを生産するために有用とされるであろう。

実施例 2 : ヘテロマルチマーの免疫付着因子中の非天然存在ジスルフィド結合の生成

A. C_H3 相互顔-ジスルフィド結合の設計

3 つの基準を、パートナー C_H3 ドメイン間のジスルフィド結合を作るための残基のペアを同定するために使用した : i) C α 分離は、好ましくは自然ジスルフィド結合中に見出されるそれに類似している (5.0 から 6.8 Å) (Srinivasan, N. 等, Int. J. Peptides Protein Res. 36:147-155 (1990))。7.6 Å までの間隔は、主鎖移動を許すことおよび低い分解能の結晶構造での原子の位置を考慮することを許し

た(Deisenhofer, Biochemistry 20:2361-2370(1981))。ii) C α 原子は、2つのC β 3ドメイン上の異なる残基上にあるだろう。iii) その残基はジスルフィド結合を与えるように位置付けられる(Srinivasan, N. ら, 上記)。

B. ジスルフィド結合のモデル化。ジスルフィド結合は、Insight II release 95.0(Biosym/MSI)を用いてhumAb4D5-Fvについて記載された通り(Rodriguesら, Cancer Res. 55:63-70(1995))、ヒトIgG1Fc(Deisenhofer, 上記)中にモデル化した。

C. C β 3変異体。変異は、以下の合成オリゴヌクレオチドを用いて、特定部位の突然変異誘発(Kunkelら, Methods Enzymol. 154:367-382(1987))によってヒト化した抗-CD3重鎖又はCD4-IgGのC β 3ドメイン中に導入した:

Y349C, 5' CTCTTCCCGAGATGGGGGCAGGGTGCACCTGTGG 3' (SEQ. ID NO: 1)
 S354C, 5' CTCTTCCCGACATCGGGGGCAG 3' (SEQ. ID NO: 2)
 E356C, 5' GGTCATCTCACACGGGATGG 3' (SEQ. ID NO: 3)
 E357C, 5' CTGGTCATACATTCACGGGATGG 3' (SEQ. ID NO: 4)
 L351C, 5' CTCTTCCCGAGATGGGGGCAGGTGTACAC 3' (SEQ. ID NO: 5)
 D399C, 5' GCCGTCGGAACACAGCACGGG 3' (SEQ. ID NO: 6)
 K392C, 5' CTGGGAGTCTAGAACGGGAGGCGTGGTACAGTAGTTGTT 3' (SEQ. ID NO: 7)
 T394C, 5' GTCGGAGTCTAGAACGGGAGGACAGGTCTGTGA 3' (SEQ. ID NO: 8)
 V397C, 5' GTCGGAGTCTAGACAGGGAGG 3' (SEQ. ID NO: 9)
 D399S, 5' GCCGTCGGAGCTCAGCACGGG 3' (SEQ. ID NO: 10)
 K392S, 5' GGGAGGCGTGGTGTCTGTAGTTGTT 3' (SEQ. ID NO: 11)
 C231S:C234S 5' GTTCAGGTGCTGGGCTCGGTGGGCTTGTGTGAGTTTGT 3' (SEQ. ID NO: 12)

変異は、置換アミノ酸の次の、アミノ酸残基と数(Kabatら, 上記(1991))のE u 数字付与スキームによって表した。多重変異は、コロンのによって分けた単一の変異によって表される。変異体は、シーケナージー version 2.0(United States Biochemicals, Cleveland, OH)を用いるジデオキシヌクレオチド配列決定(Sangerら, 上記(1977))によって確証した。

D. ヘテロダイマー形成を増大する相互-鎖ジスルフィド。C β 3ドメイン中に相互-鎖ジスルフィド結合を含んでいる6ペアの分子("ジスルフィド-C β 3"変異体; v1-v6, 表4)は、Ab/IgAハイブリッド、抗-CD3/CD4-IgG(Chamowら, 上記(1994))の形成を導くその能力において親の分子と比較した。CD4-IgG及び抗-CD3重鎖変異体をコードしているプラスミドは、抗-CD3重鎖をコー

ドしている過剰のプラスミドと一緒に、293S細胞中に共移入した。ヘテロダイマーの収量は、I a : H鎖 : L鎖DNA比の範囲を持った移入により至適化した。A b / I a ヘテロダイマー、I g G及びI a ホモダイマー生産物は、ストレプトコッカス蛋白質Aアフィニティー精製し、SDS-PAGEとレーザーデンシトメトリスキャンニング(Ridgwayら, 上記(1996))によって定量した。

それぞれのジスルフィド-C_H3ペアは、親の分子に類似した、3つの主要な種を生じる。しかしながら、ジスルフィド-C_H3変異体からのA b / I a ヘテロダイマーは、C_H3ドメイン中の相互-鎖ジスルフィドの形成に一致する、電気泳動の移動でシフトした。ジスルフィド結合形成の更なる証拠は、ヒンジにおいて相互-鎖ジスルフィドによって提供された。共有結合したA b / I a ハイブリッドは、ジスルフィドC_H3変異体用の、しかしヒンジシステインがセリンに変異した野生型C_H3ドメインを持った分子用ではないSDS-PAGEによって観測された。ジスルフィドC_H3変異体を製造し、Y349C/S354'C, Y349C/E356'C, Y349C/E357'C, L351C/E354'C, T394C/E397'C, 及びD399C/K392Cと定義した。唯一の変異体(D399C/K392'C)は、該変異体のSDS-PAGE分析による測定として野生型を越えるA b / I a ハイブリッドの収量を実質的に増加した(それぞれ76%対52%)。変異は、置換アミノ酸の次の、アミノ酸残基数(Kabatら, 上記(1991)のEu数字付与スキーム)によって表した。C_H3の第1及び第2のコピー中の変異は、それぞれ前後にスラッシュを付す。C_H3の第2のコピー中の残基は、ブ

ライム符号('))によって表示される。この改善は、該変異体K392S/D399'Sが野生型に対して類似したA b / I a 収量とA b / I a 電気泳動移動性の両方を与えたことから、残基K392とD399の置換というよりむしろ、ジスルフィド結合形成を明らかに反映する。ホモダイマーは、ヘテロダイマーのC_H3ドメイン中に相互-鎖ジスルフィド結合形成を優先して行うことを実証している、野生型Fcドメインの持つそれと同様に移動した。全てのジスルフィドC_H3変異体は、293S細胞中の親分子とほぼ同じレベルで発現した。

E. 空洞への隆起工学によって構築したジスルフィドは95%までヘテロダイマーの収率を増加する。最良のジスルフィドペアは、76%までヘテロダイマ

ーのパーセンテージを増加し、空洞への隆起方法は87%までヘテロダイマーのパーセンテージを増加した(表4; Ridgwayら, (1996) 上記も参照)。これら2つの方法は、ヘテロダイマー精製の確率を増加することの異なる原理による。従って、我々はヘテロダイマーにおける収率を更に改善することを意図して、その2つの方法を組み合わせた。L351C又はT394Cを含む、2つのモデル化したジスルフィドは、ジスルフィド結合ヘテロダイマー(L351C/S354'CとT394C/V397'C)と同じくジスルフィド結合ホモダイマーを潜在的に形成でき、かくしてその単一性を減じている。残る4つのジスルフィドペアは、ファージ選択したヘテロダイマー(変異体v9-v16)中に配置し、ヘテロダイマーの収率を分析した(表4)。ヘテロダイマーのほぼ95%の収率が得られた。再度、該ヘテロダイマーは、野生型及びv8変異体に匹敵する電気泳動移動シフトを示した。

表 4
C₁₁3 変異体からのヘテロダイマーの収率

変異体	変異体		ヘテロダイマー の収率(%)
	変異体A	変異体B	
野生型	-	-	51 ± 1
v1	Y349C	S354C	54 ± 4
v2	Y349C	E356C	55 ± 6
v3	Y349C	E357C	57 ± 4
v4	L351C	E354C	56 ± 3
v5	T394C	E397C	57 ± 2
v6	D399C	K392C	73 ± 3
v7	D399S	L392S	55 ± 1
v8	T366W	T366S:L368A:Y407V	85.7 ± 2.3
v9	T366W:D399C	T366S:L368A:K392C:Y407V	85.5 ± 0.5
v11	S354C:T366W	Y349C:T366S:L368A:Y407V	95 ± 2
v12	E356C:T366W	Y349C:T366S:L368A:Y407V	94 ± 2
v13	E357C:T366W	Y349C:T366S:L368A:Y407V	93 ± 2
v14	T366W:K392C	T366S:D399C:L368A:Y407V	92 ± 1
v15	Y349C:T366W	S354C:T366S:L368A:Y407V	90 ± 1
v16	Y349C:T366W	E356C:T366S:L368A:Y407V	95.5 ± 0.5
v17	Y349C:T366W	E357C:T366S:L368A:Y407V	91.0 ± 1.0

実施例 3 : ヘテロマルチマー中のタンパク質-タンパク質相互作用を増大する相補の変異のための構造-誘導ファージディスプレイ選択

以下の方法は、マルチマー化ドメインを経て界面で相互作用するポリペプチド中の相補の変異の選択において有用である。その方法は、相補の空洞への隆起変異の選択にそれを適用するとして次に説明される。しかしながら、その実施例は制限するためのものではなく、その方法は非天然存在ジスルフィド結合、ロイシンジッパーモチーフ、疎水性相互作用、親水性相互作用などの形成に適当な変異の選択に同様に適用することができる。

A. ファージディスプレイ選択。ファージディスプレイ方法は、安定な C₁₁

3ヘテロダイマーの選択用に発展し、図2中に概要が示される。その選択は、陸起変異体、T366W(Ridgwayら, 上記(1996))、M13遺伝子IIIペプチドに融合したC₁₁3の第2のコピーと共発現されるペプチドフラッグに融合した(gDペプチドフラッグ、例えばLasky, L. A. とDowbenko, D. J. (1984) DNA 3:23-29; 及びBernan, P. W. ら, (1985) Science 227:1490-1492)を用いる。空洞変異体のライブラリーは、第1のC₁₁3ドメイン上の隆起に最も近い残基の無作為化によってC₁₁3のこの第2のコピー中に創製した。ファージディスプレイ化安定C₁₁3ヘテロダイマーは、次いで抗-フラッグA bを用いて補足した。

C₁₁3ファージディスプレイライブラリーの 1.1×10^5 の独立クローンは、PCRフラグメントによる自然C₁₁3遺伝子のセグメントの置換によって構築した。そのフラグメントは、標準的な技術を用いて位置366、368と407で無作為化するために分解プライマーを用いてPCR増幅化により得られた。

選択の2から5ラウンドの後、完全長クローンのフラクションは、一本鎖DNAのアガロースゲル電気泳動による判断として、それぞれ90%、60%、50%及び10%だった。完全長クローンを含むファージミッドは、選択の5ラウンド後にグルー精製した。二千の形質転換体がXL1-BLUE™細胞(Stratagene)を再形質転換後に得られた。

各クローンの平均 $> 10^6$ コピーを、選択(panning)のラウンド当りに使用した。かくして、該ライブラリーにおいて各クローンの多数のコピーが、たとえ幾つかの削除変異体が選択の間に生じたとしても、選択のために利用可能であると確信した。

選択の7ラウンド後、得られたC₁₁3変異体は、無作為化した残基でコンセンサスアミノ酸配列を研究した。実際に全てのクローンは、この位置でβ-ヒドロキシルの非常に強い優先性を示す残基366でセリン又はトレオニンを有した。疎水性残基のための強い優先性は、バリンとアラニン優先化によって残基368と407で観測された。6の異なるアミノ酸の組み合わせは、11度回収された、三重変異体、T366S:L368A:Y407Vを含む、少なくとも2度回収された。先に定義されたヘテロダイマー、T366W/Y407A(Ridgway, J. B. B. ら, (1996), 上記)と同一の

配列を有するこれらのファージ選択物は、ドメイン界面残基の全側鎖容量において40-80Å³減少により判断されるように野生型C₁₁3ホモダイマーよりも劣る緊密性で詰め込まれる。

発現プラスミドpAK19 (Carterら, 1992)上にコードされたC₁₁3変異体は、大腸菌33B6株中に導入し、培養槽中で高い細胞密度に増殖した大腸菌から創製した。DEAE-セファデックスF、ABx及びResource Sクロマトグラフィーによって精製したT366S:L368A:Y407V変異体は、SDS-PAGEの後に単一の主要なバンドを与えた。他のC₁₁3変異体は、同様の精製により回収した。高解析度電気スプレー質量分析法によって測定した野生型C₁₁3、T366S:L368A:Y407V、T366W及びY407A変異体の分子質量は、予期した通りであった。

B. ファージ選択したヘテロダイマー安定性。C₁₁3ヘテロダイマーの安定性は、酵素結合イムノソルベント検定法(ELISA)によって残るヘテロダイマーの希釈及び定量化に続き、グアニジン塩酸によって相当するファージを滴定することによって最初に評価した。C₁₁3-ファージによるグアニジン塩酸分解アッセイは、選択物を直ちにスクリーンするための手段を提供する。

ファージは、選択の7ラウンドの後の個別のクローンから及びコントロールベクター、pRA1からでも製造された。概略的には、XL1-BLUETM中のファージミッドが、10⁹pfu/ml M13K07の存在中で50 µg/mlカルベニシリンと10 µg/mlテトラサイクリンを含む25ml LB培地に接種するために使用し、37℃で一晩インキュベーションした。その細胞は遠心分離(6000g、10分、4℃)によってペレット化した。ファージは、5 mlの20% (w/v) PEG、2.5M NaClによって沈殿し遠心分離(12000g、10分、4℃)の後に上清から回収され、1 mlのPBS中に再懸濁させた。PBS中0-6Mのグアニジン塩酸180 µlが20 µlファージ懸濁液に加えられ、5.0分間ほぼ25℃でインキュベーションした。各ファージサンプルのアリコート(20 µl)は、水で十倍に希釈した。C₁₁3のヘテロダイマーの存在は、5B6-被覆プレートを用い及び基質としてo-フェニレンジアミンを用いたホースラディッシュペルオキシダーゼに接合した抗-M13ポリクローナルAbによってファージを検出するELISAによって測定した。その反応は、

2.5M H_2SO_4 50mlの添加によって抑止し、492nmで吸光度を測定した。その吸光度データは、その溶解の間にグアニジン塩酸濃度に対してプロットし、且つKaleidagraph 3.0.5(Synergy Software)を用いた非線形最小二乗法によって四つのパラメーターモデルに適用した。

最も頻繁に回収されたヘテロダイマー、T366W/T366'S : L368'A : Y407'Viは、他のファージ選択したヘテロダイマーと安定性において類似する。このファージ選択したヘテロダイマーは、設計したヘテロダイマー、T366W/Y407'Aよりも有意により安定であるが、しかし野生型 $\text{C}_{11}3$ よりは安定性に劣る。全ての $\text{C}_{11}3$ 変異体、個別及び組み合わせの両方は、これら同じ分子が熱量測定法によって研究された条件下にサイズ排除クロマトグラフィーによってダイマーであることが見出された(1.75mg/ml、リン酸緩衝化生理食塩水(PBS)中)。唯一の例外は、 $\text{C}_{11}3$ ダイマーよりも明らかに短い保持時間を有したT366S : L368A : Y407V変異体単独であった。

T 3 6 6 Wの1 : 1 混合物、隆起、及びT366S : L368A : Y407V、69.4℃で単独転移を持つ変異体溶解物は、サブユニット交換及び安定なヘテロダイマーの形成と密接に結びつく。一方、T 3 6 6 W隆起ホモダイマーは、T366W/T366'S : L368'A : Y407'V空洞への隆起ヘテロダイマー($\Delta T_m = -15.0^\circ\text{C}$)よりもより劣った安定性である。それ自身の上のT366S : L368A : Y407V空洞変異体は、加熱によって集合する傾向があり、なだらかな溶解転移を成さない。

設計した空洞変異体、Y 4 0 7 Aは、T 3 6 6 W隆起変異体の不在及び存在でそれぞれ58.8℃及び65.4℃で溶解する。これは、T 3 6 6 W($\Delta T_m = 11.0^\circ\text{C}$)又はY 4 0 7 A($\Delta T_m = 6.6^\circ\text{C}$)ホモダイマーのいずれか一方よりもより大きな安定性を有するT366W/Y407'Aホモダイマーのサブユニット交換と形成と密接に結びつく。ファージ選択したヘテロダイマー、T366W/T366'S : L368'A : Y407'Viは、設計したヘテロダイマー、T366W/Y407'A($\Delta T_m = 4.0^\circ\text{C}$)よりも一層安定であるが、しかし、野生型 $\text{C}_{11}3$ ホモダイマー($\Delta T_m = -11.0^\circ\text{C}$)よりも安定性が劣る。

C. インビボでのファージ選択した抗体免疫付着因子のマルチマー化。フ

ファージ選択した及び設計した $\text{C}_{11}3$ 変異体は、インビボでAb / Ia ハイブリッ

ド、抗-CD3/CD4-IgGの形成を導くその能力を比較した(Chamowら, (1994), 上記)。これは、CD 4-I g Gと一緒にヒト化した抗-CD 3 軽鎖(L)と重鎖の共発現により達成した。ヘテロダイマーとホモダイマーの形成は、SDS-PAGEとスキニングレーザーデンストメトリー(Ridgway, ら, (1996), 上記)に続いてプロテインA精製によって評価した。A b/I a ハイブリッドの比較できる収量が、抗-CD 3 重鎖が設計した隆起変異体を含んだ、T 3 6 6 WとI a がファージ-選択した変異体、T366S:L368A:Y407V、又は設計した空洞変異体、Y 4 0 7 Aのいずれかを含んだ共移入体から回収された(図 3)。

ファージ-選択した及び設計したC_{II}3 変異体は、次にホモダイマーを形成するためのその傾向において評価した。隆起変異体、T 3 6 6 Wは、相当する重鎖と軽鎖の共移入がI g Gを越える過剰のH Lモノマー(非-ジスルフィド結合I g Gを含み得る)に至ることから、ホモダイマー化を明らかに非常に崩壊させた。一方、I g GしかしH Lモノマーなしでは、野生型C_{II}3 ドメインを含む同じ抗体が観測された。空洞変異体、T366S:L368A:Y407Vは、相当するファージミドの遺伝子移入が幾つかのI aモノマーを持つ無性なI aダイマーの混合物に至ることから、多少ホモダイマー化を崩壊させる。空洞変異体、Y407AIは、I aダイマーしかし相当するファージミドの移入後にI aモノマー無し、の存在による判断として、ホモダイマー化を最小限崩壊する。

ここに記載したファージディスプレイ方法は、安定したヘテロダイマーを形成するC_{II}3 変異体の援助での選択及び安定なホモダイマーを形成する変異体に対する選択を与える。ホモダイマーに対するカウンター選択は、“遊離”C_{II}3 変異体が、利用可能なC_{II}3 変異体-遺伝子III融合タンパク質への結合のためにフラグ化C_{II}3 ノブ変異体と競合するであろうことから生じる。遊離C_{II}3 変異体は、自然C_{II}3 変異体とM1 3 遺伝子IIIの間のアンバー変異の結果として生じる。XLI-Blueのようなアンバー抑制宿主において、自然C_{II}3 遺伝子とM1 3 遺伝子IIIの両方が創製されるだろう。

グアナジン塩酸分解は、ファージ上のC_{II}3ヘテロダイマー安定性を最初にスクリーニングするために有用なツールとして提供される。ファージは、5Mグア

ニジン塩酸にさらした後も大腸菌への感染性を維持する (Figiniら, J. Mol. Biol. 239:68-78(1994))。かくして、グアニジンは変異体選択の方法を増加するためにも有用となり得る。

ファージディスプレイライブラリーの合理的な設計とスクリーニングは、ヘテロダイマー化を促進するためにホモダイマーのドメイン界面を再モデル化するための相補的なアプローチである。C₁₁3ドメインのケースにおいて、設計した変異体は、ヘテロダイマー化を促進することを強化できるドメイン界面残基と同一視される。ファージディスプレイは、ヘテロダイマーを最も有効に形成する組み合わせのために固定した隆起の近くの3つの残基の置換をサーチするためにここに用いた。ファージ選択物は、ドメイン界面の更なる合理的な再設計を促進するために有効とされる一方、ここに記載したファージ選択方法は、タンパク質-タンパク質界面を再モデル化するためのその有用性を実証する。

実施例4：共通の軽鎖を有するヘテロマルチマー抗体又は抗体/免疫付着因子の生成と配置

以下の実施例は、本発明に従う同じ軽鎖を共有するヘテロマルチマー二重特異性抗体の調製とその標的抗原に結合する抗体の能力を実証する。

A. 同じ軽鎖を共有する抗体の同定：抗体ライブラリーの比較は11の抗原に高まる。

大きいヒト本鎖Fv(scFv)抗体ライブラリー (Vaughanら (1996) 上記) は、Ax1 (ヒトレセプターチロシンキナーゼECD)、GCSF-R (ヒト顆粒球コロニー刺激因子レセプターECD)、IGF (ネズミIGF)、IGF-R (ヒトIGFレセプター α -鎖)、MPL (ヒトトロポポイエチンレセプターチロシンキナーゼECD)、MusK (ヒト筋肉特異的レセプターチロシンキナーゼECD)、NpoR (ヒトオルファンレセプターNpoR ECD)、Rse (ヒトレセプターチロシンキナーゼ、Rse, ECD)、HER3 (ヒトレセプターチロシンキナーゼHER3/c-erbB3 ECD)、Ob-R (ヒトレプチンレセプターECD)、及びVEGF (ヒト脈管内皮成長因子)、ECDは細胞外ドメインに関する、を含む11の抗原用の抗体特異性で選択した。各抗原に生じた抗体の集団からscFvフラ

グメントのためのヌクレオチド配列データは、相当するタンパク質配列から得る
ように翻訳した。V_Lは異列は、鎖の全てのペア様態組み合わせ間の同一性パー
センテージを計算するためにFengとDoolittle(1985, 1987, 1990)のアルゴリズム
によりプログラム“アライン”を用いて比較した(Feng, D. F. とDoolittle, R. F. (198
5) J. Mol. Evol. 21:112-123; Feng, D. F. とDoolittle, R. F. (1987) J. Mol. Evol. 25:35
1-360; 及びFeng, D. F. とDoolittle, R. F. (1990) Method Enzymol. 183:375-387)。
各ペア様態軽鎖アミノ酸配列比較の配列同一パーセントの結果は、マトリックス
フォーマット中に調整した(追記参照)。

最もペア様態の比較品として、少なくとも1の共通軽鎖配列が見出された。表
5は、117V_Lアミノ酸配列のアラインメントによって決定した同じ軽鎖を共有す
る(100%同一性) s c F v の頻度を示しているV_L鎖の比較である。例えば、その
エントリー4/9 (HER3 x Ob-R, 黒いボックスで表した)は、結合HER
3が1又はそれ以上の抗-Ob-RクローンによってそのV_L配列を分配すること
が見出される一方、Ob-R結合9クローンは、1又はそれ以上の抗-HER3
クローンによってそのV_L配列を分配する、4クローンを表す。対角線上の参加
物は、その集団中の1又はそれ以上のクローンによってV_L配列を分ける集団内
の抗体クローンの数を表す。例えば、MPLクローンの調査は、1又はそれ以上
の他のMPLクローンによってそのV_L配列が分けられた5クローンを明らか
にした。(IgE x Ax1)又は(NpoR x IgE-R)についてのような観測された共通の軽
鎖の無いケースにおいて、少なくとも1の特異性と比較されるフラグメントの数は
非常に少なかった(5以下)。見出された共通の軽鎖の数が与えられ、それは共
通の軽鎖が、もし十分な数のクローンが比較されるなら、いずれかのV_L比較物
のために見出すことができることがありそうである。

軽鎖のアミノ酸配列は、選択した共通の軽鎖に対しての配列相同性が98%と99
%であった場合、異なったアミノ酸残基の位置によって決定された。図4は、A
x1(クローンAx1.78)、Rse(クローンRse.23, Rse.04, Rse.20, 及びRse.15)、
IgER(クローンIgER.MAT2CIG11)、Ob-R(クローンobr.4)、及びVEGF(ク
ローンveg.f.5)に特異性を持つ8つの異なる抗体のV_L配列の比較である。配列
の定義(Kabat, G. A. ら(1991)上記)又は構造の定義(ChothiaとLcsk, (1987) J.

Mol. Biol. 196:901-917)に従う抗原結合CDR残基の位置は、それぞれ下線と#によって示した。Ax1.78配列と異なる軽鎖残基は二重下線により示した。比較した9軽鎖の、6が同一である。Rse.04とobr.4の軽鎖(ほぼ99%配列相同性)は、抗原結合CDRsの外側の1残基で相違するRse.20の軽鎖(ほぼ98%配列相同性)は、抗原結合CDRsの外側の2残基で異なる。該アミノ酸残基の変化は、抗原結合性において僅かな又は影響なしを有し得る。かくしてこれらの軽鎖の配列類似性は、本発明の共通の軽鎖のためのその候補を作る。代替的に、期待される対になったscFv(例えばAx1.78)の軽鎖との98-99%相同性を有する軽鎖のように、本発明に従い、対になった軽鎖と置換でき且つ結合特異性を保持し得る。

B. 同じ軽鎖を共有する抗体の同定と軽鎖のそれを共有する二重特異性抗体の構築: 抗-O b-R/抗-HER3。

ヒトレプチンレセプター(O b-R)又はHER3/c-erbB3遺伝子生産物(HER3)の細胞外ドメインを結合したScFvフラグメントは、大きいヒトscFvファージライブラリーを用いた選別の3つのラウンドによって得られた(Vaughanら(1996), 上記)。レプチンレセプター-I gGとHER3-I gG(1ml PBS中10 μ g)を、4℃で一晩、分離イムノチューブ(Nunc;Maxisorp)を被覆するために使用した。選別とファージ解放は、以下の修正を伴い、Vaughan(1996), 上記により記載されたように実行した。1mg/mlの濃度で、ヒト化した抗体、huMAb4D5-8(Carter, P.ら(1992)PNAS USA 89:4285-4289)又はヒト化した抗-I gE(Presta, L.ら(1993)J. Immunol. 151:2623-2632)は、Fc-結合ファージを吸着するための各選別工程中に含めた。加えて、溶液の選別化(Hawkins, R.E.ら(1992)J. Mol. Biol. 226:889-896)は、scFv結合レプチンレセプターを同定するためにも使用した。そのレプチンレセプターは、プロテインAセファロースクロマトグラフィーに続いて、工作したプロテアーゼ、ジェネナーゼ(Carter, P.ら(1989)Proteins:Structure, Function and Genetics 6:240-248)によるレプチンレセプター-I gGの位置特異的蛋白分解によってFcから分離した。そのレプチンレセプターはピオチン化し、それぞれ、選別の第1, 第2, 及び第3ラウンド用に100nM、25nM及び5nMの濃度で使用した。ファージ結合ピオチン化抗原は、ストレプトビジン-

ラ磁性ビーズ(Dynabeads, Dynal, Oslo, Norway)を用いて捕捉した。

それぞれの選別のラウンド2及び3からのクローンは、ファージ及び相当する抗原及び制御免疫付着因子又は抗体をも用いる s c F v E L I S A によってスクリーンした。抗原-陽性クローンの分割性は、プライマー、fdtsetseqとPUC逆転(Vaughanら(1996), 上記)を用いる s c F v 挿入の P C R-増幅及びBstNIによる消化(Marksら(1991) 上記)によって分析した。BstNIフィンガープリント当たり1から5のクローンが P C R 重リンクと myc seq 10プライマー(Vaughanら(1996) 上記)を用いた cycle-sequenced using fluorescent dideoxy chain terminators (Applied Biosystems) した。サンプルは、Applied Biosystems Automated DNA Sequencerを用いて分析し且つ配列をSeqEdを用いて分析した。グアニジン塩酸抗体分解及びファージディスプレイ選択と組み合わせたFiginiのインビトロでの銀シャフティング方法が同じ軽鎖を有する抗体を選択する方法として有用であることにも注目される(Figini, M. ら(1994), 上記、その全体が参照によりここに併合される)。

上記の方法を用いて、11の異なる抗-HER3クローンと18抗-O b-Rクローン(被覆した抗原を用いた選別からの11とビオチン化抗原による選別からの7)が得られた。そのクローンは、各結合ドメインと結合した軽鎖の配列を決定するための標準技術により配列決定した(図5)。その配列は、二重特異性抗体を構成するために使用した抗-O b-Rクローン26と抗-HER3クローン18のV_H及び共通のV_L配列である(後記参照)。その残基は(Kabat, E. A. ら(1991) 上記)に従い番号付けされる。配列の定義(Kabat, E. A. ら(1991) 上記)又は構造の定義(ChothiaとLesk, (1987) J. Mol. Biol. (1987) 196:901-917)は、それぞれ下線と上線によって示される。V_H配列中の残基間の相同性は、*によって表示した。

軽鎖の配列は、多重抗-O b-Rクローンに対する多重抗-HER3クローンと比較した(図8及び表5)。11の抗-HER3クローン以外の4つが、1又はそれ以上の抗-O b-Rレセプタークローンと同じV_Lを共有することが観測された。反対に、18の抗-O b-Rクローン以外の9が抗-HER3クローンの一つとし

て同じV_Lを共有する(表5、黒い箱を参照)。

表 5
異なる機能的抗原に対する scFv による共有 V_L 使用

抗原 特異性	# scF	Ax 1	GCS F-R	IgE	IgE-R	MPL	MusK	NpoR	Rse	HER3	Ob-R	VEGF
Ax1	12	2	2/2	0/0	1/1	2/3	1/1	0/0	3/5	2/2	2/5	1/1
GCSF-R	11		0	1/1	2/2	2/3	1/1	2/2	2/3	2/2	3/5	2/3
IgE	2		0	1/1	1/1	1/1	0/0	1/1	1/1	1/1	1/1	0/0
IgE-R	4		0	0	0	1/1	0/0	1/1	2/3	1/1	1/1	1/1
MPL	23					5	5/3	3/2	5/8	7/5	5/9	2/2
MusK	3						0	1/1	1/2	2/2	1/1	1/2
NpoR	5						0	0	1/1	2/2	2/2	1/2
Rse	20								7	7/4	5/8	2/1
HER3	11									3	4/9	4/4
Ob-R	18										7	1/2
VEGF	8											2

抗-O b-R/抗-HER 3、共通の軽鎖を有する二重特異性抗体の構築は以下の通り実行した。相補の隆起と空洞、同じく第1及び第2のポリペプチド間の非天然存在ジスルフィド結合を有する変異したC_H3第1及び第2のポリペプチドを、Fc-含有二重特異性抗体の構築において用いた。同じ軽鎖を、同じく各抗体からの重鎖を共有するクローンである、抗-O b-Rクローン#26と抗-HER 3クローン#18からのV_Lを、ここに記載した手順に従って二重特異性抗体を製造するために用いた。

この抗体は、非天然存在ジスルフィド結合を生成するために変更を欠くことによってのみそれと異なる二重特異性抗体に対応する明確な分子量において電気泳動移動性シフトを有した。非天然存在ジスルフィド結合を持った及び持たないヘテロダイマーの抗体変異体の8% SDS-PAGEゲルは、野生型ヘテロダイマーのほぼ230の見かけ上のMWから、一つの非天然ジスルフィド結合を有しているヘテロダイマーのほぼ200の見かけ上のMWまでの移動シフトを示した。そのMWシフトは非天然ジスルフィド結合を首尾良く形成するそれぞれの変異体のパーセントを与えるために十分であった。

二重特異性抗体のO b-R及びHER 3の両方への特異的結合は、以下の方法のような標準ELISA法によって試験される。O b-R結合は、O b-R-I g融合タンパク質として存在するO b-RによってELISAアッセイで実証される。該O b-R-I g融合タンパク質は、96-ウェルのマイクロタイター板のウェル上に被覆され、そして二重特異性抗体が加えられる。

そのウェルは、O b-R-I gへの非特異的結合を取り除くために数回洗浄される。同じアッセイにおける第2の成分として、ビオチン化HER 3-I g融合タンパク質が加えられ、そしてビオチン化HER 3-I g融合タンパク質に結合するストレプトビジン-ホースラディッシュペルオキシダーゼ複合体によって測定される。結合は、過酸化水素及びTMBペルオキシダーゼ基質(Kirkegaard and Perry Laboratories, Gaithersburg, MD)の添加における着色の変化の生成により測定される。

実際に記載した条件下、O b-R-I gとHER 3-I gの両方への二重特異性抗体の結合は、固定化O b-R-I g/二重特異性抗体/HER 3-I g ビオチン

／検出可能に標識したストレプトビジンを含む複合体の良好な形成のためにマイクロタイター表面上に固定化した検出可能な標識として観測されるであろう。O b-R-I gと結合するが、HER 3-I gとはしない抗体は、陰性の結果を提供するように、上記複合体を形成しない。同様に、HER 3-I gと結合するが、O b-R-I gとはしない抗体は、陰性の結果を提供するように、上記複合体を形成しない。一方、O b-R-I gとHER 3-I gの両方に結合することが予期され

る二重特異性抗体は、該アッセイにおいて陽性の結果を生じる複合体を形成し、共通の軽鎖を有する、HER3とOb-Rの両方に結合する、二重特異性抗体を表示する。

抗-(Ob-R/HER3)二重特異性抗体の発現と精製は、以下の通り実行した。ヒト胎芽腎臓293S細胞は、抗-Ob-R重鎖、抗-HER3重鎖、又は上述した通りそれぞれの抗体に共通であったクローン26又は18からの軽鎖をそれぞれ独立にコードしている3つのプラスミドDNAによって移入した。それぞれの移入のために、軽鎖コード化DNAに対する重鎖コード化DNAの比率は、軽鎖が抗-Ob-R/抗-HER3二重特異性抗体の配列を制限しないであろうように1:3とした。両方の重鎖は、互いに関して1:1の比で移入した。12 μ gのトータルのプラスミドDNAは、次いでリン酸カルシウム沈降によって293S細胞中に共移入(co-transfected)した(Gorman, C., DNA Cloning, Vol. II, D. M. Glover, ed., IRL Press, Oxford, p. 143(1985))。その細胞は、タンパク質発現の増大を意図して増殖培地に加える前に洗浄した。Fc含有タンパク質は、固定化したプロテインA(ProSep A, BioProcessing Ltd., UK)を用いて細胞懸濁液から精製し、そしてPBS中に緩衝化交換した。ヨードアセトアミドは、ジスルフィド結合の再シャット化を防止するために50mMの最終濃度までタンパク質調製物に加えた。

付加の実施例として、抗-(CD3/CD4)抗体/免疫付着因子の発現と精製を以下の通り実行した。ヒト胎芽腎臓293S細胞は、3つのプラスミドDNA、各プラスミドは抗-CD3軽鎖、抗-CD3 IgG重鎖、又は抗-CD4 IgG、免疫付着因子を独立的にコードしている、によって移入した。それぞれの移入のために、重鎖コード化DNAに対する軽鎖コード化DNAの比率は、軽鎖が抗-CD3 IgGの配列のために制限されないであろうように、3:1とした。加え

て、免疫付着因子が不十分に発現されるために、免疫付着因子コード化プラスミドの比率は、重鎖コード化プラスミドの過剰において加えた。試験したその比率は、免疫付着因子:重鎖:軽鎖が3:1:3から8:1:3間での範囲とした。トータルで10 μ gのプラスミドDNAは、移入前にPBSで細胞を洗浄し、次いでリン酸カルシウム沈降(Gorman, C. (1985), 上記)により293S細胞中に共移入した。Fc含有

有タンパク質は、固定化したプロテインA (ProSep A, BioProcessing Ltd., UK) を用いて細胞懸濁液から精製し、そしてPBS中に緩衝化-交換した。ヨードアセトアミドは、ジスルフィド結合の再シャフト化を防止するために50mMの最終濃度までタンパク質調製物に加えた。

上記それぞれの調製において、タンパク質サンプルは、8%ポリアクリルアミドゲル(Novex)で電気泳動し、Serva blueによる染色によって可視化した。ゲルは、マイナーな不純物の可視化及び定量化を与える努力において見せかけのバックグラウンドを無くすように脱-染色化した。乾燥したゲルは、スキャニングデンストメーター(GS-670, BioRad)によってスキャンし、そしてタンパク質製造物はMolecular Analystソフトウェアによって定量化した。

C_H3ドメイン中に導入した非天然(工作した)ジスルフィド結合は、ヘテロダイマー形成を増大するためにここに開示されている。一つのペプチド、K392/D399⁹Cは、76%までのヘテロダイマー(表4、変異体v6)を精製することによってヘテロダイマー形成を増大した。さらに、相互-鎖ジスルフィド結合の存在が空洞への隆起技術と結び付けられた場合、ほぼ95%ヘテロダイマーが得られた(表4変異体v11, v12, 及びv16)。かくして、二重特異性抗体の第1と第2のポリペプチド間のタンパク質/タンパク質相互作用を特異的に増加する本発明の方法は、望まれるヘテロマルチマーの収量を増加すると共に、望ましくないヘテロマルチマー又はホモマルチマーの形成を最小化する。

加えて、電気泳動の移動性分析によって生産物ヘテロマルチマーを特徴付ける方法は、望ましくない生産物に対して、望まれるヘテロマルチマーの相対的な量の測定を与える。

ここに記載したような共通の軽鎖の選択は、多重特異性抗体の可変の重鎖と軽鎖の間の顔対合の可能性を削除することによって望まれるヘテロマルチマーの収

量を増加する。

C. 同じ軽鎖を共有する抗体の同定とその軽鎖を共有している二重特異性抗体の構築: 抗-Mp1/抗-HER3.

本発明の別な二重特異性抗体の同定、構築及び発現がここに示される。この実

施例のパートAとB中に記載した方法を、抗-Mp1/抗-HER3二重特異性抗体の製造に利用した。

この実施例のセクションA中に記載した方法(11の抗原を生じた抗体ライブラリーの比較)、上記、を用い、抗-HER3 scFvのV_HとV_Lアミノ酸配列を、ヒトロボポイエチンレセプター、c-Mp1に結合する23 scFvで比較した。11の抗-HER3クローンの5つは、1又はそれ以上のMp1-結合クローンを持った同一のV_Lアミノ酸配列を共有する。反対に、23の抗-Mp1 scFv以外の7つは、抗-HER3クローンの一つと同じV_Lを共有した(表5、上記、白い箱を参照)。一方、V_Hアミノ酸配列は、何れかの抗-Mp1と抗-HER3クローンの間に40から90%の同一性レベルを持つ、より多く相違するものであった。

その抗-Mp1 scFv、12B5 (Genbank accession number AG048775; 配列番号: 27)と抗HER3 scFvクローンH6 (Genbank accession number AG048774; 配列番号: 28)は、同一のV_L配列及び実質的に異なるV_H配列を利用する。これらのscFvフラグメントは、共有した軽鎖に対する有効なヘテロダイマー化ができる抗-Mp1/抗-HER3二重特異性IgG抗体を構築すること、同じく孔-中-ノブ変異体(ここに記載した)及びC_H3ドメイン間に作られたジスルフィド結合の使用を通して用いた。同じL鎖を共有する抗体は、非-同系H鎖と対合するL鎖の問題を避けるために選択した。2つの天然存在ヒンジ領域ジスルフィド結合もまた存在した。その共通のL鎖は、変異体v11からのC_H3変異を含んでいる2つのH鎖と共移入した。そのIgG生産物は、プロテインAアフィニティクロマトグラフィーによって精製し、且つ標準技法を用いてSDS-PAGEによって分析した。

二重特異性IgG抗体(BsIgG)調製物は、IgG含有野生型C_H3ドメイ

ンよりも、より大きい移動性を示す単一の主要バンドを生じる。電気泳動移動性におけるこの増加は、よりコンパクトなタンパク質種を形成するBsIgG中に作られたジスルフィド結合の形成と一致した。

Mp1とHER3ECD抗原の両方に結合する工作した抗-Mp1/抗-HE

R3BsIgG抗体の能力は、以下の通りELISAを用いて評価した。全ての工程でPBS緩衝液を用い、96ウェル板(Maxisorp, Nunc)の個々のウェルは、5μg/mlでHER3-IgG又はMpl-IgGで一晩被覆し、洗浄し次いで0.5% (w/v) BSAによって1時間ブロック化した。その最初の抗体は、変異体Y349C : T366S : L368A : Y407V/T366'W : S354'Cを含み、且つ変異したFc領域を持つ親の抗-Mpl又は抗-HER3 IgGに一致する抗-Mpl x 抗-HER3 BsIgGとした。最初の抗体(1μg/ml)は、ビオチン化HER3-IgG及びストレプトタジン-ホースラディッシュペルオキシダーゼ接合体(Boehringer Mannheim)の1:5000希釈液と共に23℃で2時間、別個にインキュベーションし、次いで各ウェルに加え、23℃でさらに1時間インキュベーションした。ペルオキシダーゼ活性は、販売者(Kirkegaard and Perry Laboratories, Inc., Gaithersburg, MD)によって指示された通りにTMB試薬によって検出した。

予想した通り、抗-Mpl/抗-HER3 BsIgGは、個別にMplとHER3 ECD抗原のそれぞれに有効に且つ同時に、同じく両方の抗原に同時に結合した。これに対して、親の抗-Mplと親の抗-HER3 IgGは、同系抗原に一致するそれらにのみ結合した(図6)。

D. 工作したFc領域を含んでいる抗体は、有効な抗体-依存細胞介在細胞毒性の能力がある。

本発明の実例化した二重特異性抗体の精製において用いた工作したFc領域(C_H3変異体、上記)が有効な抗体-依存細胞介在細胞毒性の能力があることを実証するため、以下の実験を実行した。

そのC_H3変異体は、Lewis, G. D. ら(Lewis, G. D. ら(1993)Cancer Immunol. Immunother. 37:255-263, その全部が参考により組込まれる)の方法を用いて示した通り、有効な抗体-依存細胞介在細胞毒性(ADCC)をサポートする能力を維持す

る。概略的には、細胞毒性アッセイは、⁵¹Cr-標識したSK-BR-3及びHB L-100標的細胞(それぞれATCC受託番号HTB-30と45509)及びエフェクター細胞としてヒト末梢血液リンパ球によって実行した。しかしながら、Lewisらと異なり、そのリンパ球はIL-2で活性化されなかった。

C_H3 変異体S354:T366W及びY349C:T366S:L368A:Y407Vは、Carterら(Carter, P. (1992)PNAS USA 89:4285-4289)により製造されたヒト化抗-HER2抗体、huMAb4D5-5のH鎖中に別個に導入した。再モデル化した及び野生型Fc領域を含む抗体は、HER2-過剰発現乳癌細胞系、SK-BR-3によりADCC中で類似の能力を有した(図7)。再モデル化した及び野生型抗体の両方は、通常の胸部上皮細胞系に対する低い活性と比較できることを示した。H鎖中の効果は、これらBsIgG'sが抗体-依存細胞-介在細胞毒性において機能するであろうことを予報する、結合ドメインの独立がある。

本発明は、最も実践的、且つ好適な実施態様であるとして考慮される何れかにおいてここに示され且つ記載される。それは、しかしながら、発展は本発明の範囲内から作製できること、及び自明な修正がこの開示を熟読した当業者に生じることが認識される。ここに用いた全ての参考文献はそれの全体において参考によってここに組込まれる。

配列表

(1) 一般情報:

(i) 出願人: ジェネンテック、インコーポレーテッド

(ii) 発明の名称: ヘテロマルチマー及び共通成分を有する多重特異性抗体の製造方法

(iii) 配列の数: 28

(iv) 住所

(A) 住所: ジェネンテック、インコーポレーテッド

(B) ストリート: 1 ディー・エヌ・エー ウェイ

(C) 市: サウス サン フランシスコ

(D) 州: カリフォルニア

(E) 国: アメリカ合衆国

(F) 郵便番号: 94080

(v) コンピューター読解可能形式:

(A) 媒体形式: 3.5インチ、1.44Mbフロッピーディスク

(B) コンピューター: IBM PC コンパチブル

(C) オペレーティングシステム: PC-DOS/MS-DOS

(D) ソフトウェア: WinPat in(ジェネンテック)

(vi) 現出願データ:

(A) 出願番号: PCT/US98/08762

(B) 出願日: 1998年4月30日

(C) 分類:

(vii) 基礎出願データ:

(A) 出願番号: 08/850085

(B) 出願日: 1997年2月5日

(viii) 代理人情報:

(A) 名称: コンリー, ディアドリー エル

(B) 登録番号: 36,487

(C) 参考/整理番号: P1099R2PCT

(ix) テレコミュニケーション情報:

(A) 電話: 650/225-2066

(B) テレファックス: 650/952-9881

(2) 配列番号: 1の情報:

(i) 配列の特徴:

(A) 配列の長さ: 36塩基対

(B) 配列の型: 核酸

(C) 鎖の数: 一本鎖

(D) トポロジー: 直鎖状

(xi) 配列の詳細: 配列番号: 1:

CTCTTCCCGA GATGGGGGCA GGGTGACAC CTGTGG 36

(2) 配列番号: 2の情報:

(i) 配列の特徴:

(A) 配列の長さ: 21塩基対

(B) 配列の型: 核酸

(C) 鎖の数: 一本鎖

(D) トポロジー: 直鎖状

(xi) 配列の詳細: 配列番号: 2:

CTCTTCCCGA CATGGGGGCA G 21

(2) 配列番号: 3の情報:

(i) 配列の特徴:

(A) 配列の長さ: 21塩基対

(B) 配列の型: 核酸

(C) 鎖の数: 一本鎖

(D) トポロジー: 直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：3：

GGTCA¹TTCA CACCGGATG G 21

(2) 配列番号：4の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：24塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：4：

CTTGGTCA¹TA CATTACGGG ATGG 24

(2) 配列番号：5の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：30塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：5：

CTCTTCCCGA GATGGGGAC AGGTGTACAC 30

(2) 配列番号：6の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：21塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：6：

GCCGTCGGAA CACAGCACGG G 21

(2) 配列番号：7 の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：39塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：7：

CTCGGAGTCT AGAACGGGAG GCGTGGTACA GTAGTTGTT 39

(2) 配列番号：8 の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：33塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：8：

GTCGGAGTCT AGAACGGGAG GACAGGTCTT GTA 33

(2) 配列番号：9 の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：21塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：9：

GTCGGAGTCT AGACAGGGAG G 21

(2) 配列番号：10 の情報：

(i) 配列の特徴：

- (A) 配列の長さ：2 1 塩基対
- (B) 配列の型：核酸
- (C) 鎖の数：一本鎖
- (D) トポロジー：直鎖状
- (xi) 配列の詳細：配列番号：1 0：

GCCGTCGGAG CTCAGCACGG G 21

- (2) 配列番号：1 1 の情報：

- (i) 配列の特徴：
 - (A) 配列の長さ：2 4 塩基対
 - (B) 配列の型：核酸
 - (C) 鎖の数：一本鎖
 - (D) トポロジー：直鎖状
- (xi) 配列の詳細：配列番号：1 1：

GGGAGGCGTG GTGCTGTAGT TGTT 24

- (2) 配列番号：1 2 の情報：

- (i) 配列の特徴：
 - (A) 配列の長さ：3 8 塩基対
 - (B) 配列の型：核酸
 - (C) 鎖の数：一本鎖
 - (D) トポロジー：直鎖状
- (xi) 配列の詳細：配列番号：1 2：

GTTCAAGGTGC TGGGCTCGGT GGGCTTGTTGT GAGTTTTG 38

- (2) 配列番号：1 3 の情報：

- (i) 配列の特徴：
 - (A) 配列の長さ：8 2 1 塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：13：

```
AACGCGTACG CTCTGAAAAT GCGGACCCG AACCGTTTTC GTGGTAAAGA 50
TCTGGCTGCA CACTACGCC AGCCGCGGA ACCTCAGGTG TATACCTGC 100
CACCCTCTCG AGAAGAAATG ACTAAAAAC AGGTCTCTCT GTGGTGCTG 150
GTCAAAGGTT TCTATCCGAG CGATATCGCC GTGGAATGGG AAAGCAACGG 200
TCAACCGGAA AACAACTACA AAACCACTCC ACCGGTGCTG GATTCTGATG 250
GCTCTCTCTT TCTGIATTG AAGCTGACCG TTGACAAAAG CCGTTGGCAG 300
CAAGGCAACG TTTTCAGCTG TTCTGTTATG CACGAGGCCT TGCACAACCA 350
CTACACCCAG AAAAGCCTGT CCTGTCTCC CGGGAATAA GCTGAGGCTC 400
CTCTAGAGGT TGAGGTGATT TTATGAAAAA GAATATCGCA TTCTCTCTTG 450
CATCTATGTT CGTTTTTCT ATTGCTACAA ACGCGTACGC TGGCAGCCC 500
CGAGAACCCAC AGGTGTACAC CCTGCCCCCA TCCCGGGAAG AGATGACCAA 550
GAACCAGGTA AGCTTGTA CTGCTGGTCAA AGGCTTCIAT CCCAGCGACA 600
TCGCCGTGGA GTGGGAGAGC AATGGGCAGC CGGAGAACAA CTACAAGACC 650
ACGCTCTCCG TGCTGGACTC CGACGGCTCC TTCTTCTCTT ACAGCTTTCT 700
CACCCTCGAC AAGAGCAGGT GGCAGCAGGG GAACGTCTTC TCATGCTCCG 750
TGATGCATGA GGCTCTGCAC AACCACTACA CGCAGAAGAG CCTCTCCCTG 800
TCTCCGGTAA AATAGGGGCC C 821
```

(2) 配列番号：14の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：14：

```

Ser Asn Arg Phe Ser Gly Ser Lys Ser Gly Asn Thr Ala Ser Leu
 1              5              10              15
Thr Ile Ser Gly Leu Gln Ala Glu Asp Glu Ala Asp Tyr Tyr Cys
              20              25              30
Ser Ser Tyr Thr Thr Arg Ser Thr Arg Val Phe Gly Gly Gly Thr
              35              40              45
Lys Leu Thr Val Leu
              50

```

(2) 配列番号：15の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：15：

```

Ser Asn Arg Phe Ser Gly Ser Lys Ser Gly Asn Thr Ala Ser Leu
 1              5              10              15
Thr Ile Ser Gly Leu Gln Ala Glu Asp Glu Ala Asp Tyr Tyr Cys
              20              25              30
Ser Ser Tyr Thr Thr Arg Ser Thr Arg Val Phe Gly Gly Gly Thr
              35              40              45
Lys Leu Thr Val Leu
              50

```

(2) 配列番号：16の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：16：

```

Ser Asn Arg Phe Ser Gly Ser Lys Ser Gly Asn Thr Ala Ser Leu
 1              5              10              15
Thr Ile Ser Gly Leu Gln Ala Glu Asp Glu Ala Asp Tyr Tyr Cys
              20              25              30

```

Ser Ser Tyr Thr Thr Arg Ser Thr Arg Val Phe Gly Gly Gly Thr
 35 40 45
 Lys Leu Thr Val Leu
 50

(2) 配列番号：17の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：17：

Ser Asn Arg Phe Ser Gly Ser Lys Ser Gly Asn Thr Ala Ser Leu
 1 5 10 15
 Thr Ile Ser Gly Leu Gln Ala Glu Asp Glu Ala Asp Tyr Tyr Cys
 20 25 30
 Ser Ser Tyr Thr Thr Arg Ser Thr Arg Val Phe Gly Gly Gly Thr
 35 40 45
 Lys Leu Thr Val Leu
 50

(2) 配列番号：18の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：18：

Ser Asn Arg Phe Ser Gly Ser Lys Ser Gly Asn Thr Ala Ser Leu
 1 5 10 15
 Thr Ile Ser Gly Leu Gln Ala Glu Asp Glu Ala Asp Tyr Tyr Cys
 20 25 30
 Ser Ser Tyr Thr Thr Arg Ser Thr Arg Val Phe Gly Gly Gly Thr
 35 40 45
 Lys Leu Thr Val Leu
 50

(2) 配列番号：19の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：19：

Ser	Asn	Arg	Phe	Ser	Gly	Ser	Lys	Ser	Gly	Ser	Thr	Ala	Ser	Leu
1				5					10					15
Thr	Ile	Ser	Gly	Leu	Gln	Ala	Glu	Asp	Glu	Ala	Asp	Tyr	Tyr	Cys
				20					25					30
Ser	Ser	Tyr	Thr	Thr	Arg	Ser	Thr	Arg	Val	Phe	Gly	Gly	Gly	Thr
				35					40					45
Lys	Leu	Thr	Val	Leu										
				50										

(2) 配列番号：20の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：20：

Ser	Asn	Arg	Phe	Ser	Gly	Ser	Lys	Xaa	Gly	Asn	Thr	Ala	Ser	Leu
1				5					10					15
Thr	Ile	Ser	Gly	Leu	Gln	Ala	Glu	Asp	Glu	Ala	Asp	Tyr	Tyr	Cys
				20					25					30
Ser	Ser	Tyr	Thr	Thr	Arg	Ser	Thr	Arg	Val	Phe	Gly	Gly	Gly	Thr
				35					40					45
Lys	Leu	Thr	Val	Leu										
				50										

(2) 配列番号：21の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：21：

```
Ser Asn Arg Phe Ser Gly Ser Lys Ser Gly Asn Thr Ala Ser Leu
 1             5             10             15
Thr Ile Ser Gly Leu Gln Ala Glu Asp Glu Ala Asp Tyr Tyr Cys
                20             25             30
Ser Ser Tyr Thr Thr Arg Ser Thr Arg Val Phe Gly Gly Gly Thr
                35             40             45
Lys Leu Thr Val Leu
                50
```

(2) 配列番号：22の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：22：

```
Ser Asn Arg Phe Ser Gly Ser Lys Ser Gly Asn Thr Ala Ser Leu
 1             5             10             15
Thr Ile Ser Gly Leu Gln Ala Glu Asp Glu Ala Asp Tyr Tyr Cys
                20             25             30
Ser Ser Tyr Thr Thr Arg Ser Thr Arg Val Phe Gly Gly Gly Thr
                35             40             45
Lys Leu Thr Val Leu
                50
```

(2) 配列番号：23の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：62アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：23：

Ala	Asp	Ser	Val	Lys	Gly	Arg	Phe	Thr	Ile	Ser	Arg	Asp	Asn	Ser	1	5	10	15
Lys	Asn	Thr	Leu	Tyr	Leu	Gln	Met	Asn	Arg	Leu	Arg	Ala	Glu	Asp	20	25	30	
Thr	Ala	Val	Tyr	Tyr	Cys	Ala	Arg	Asp	Asn	Gly	Trp	Glu	Leu	Thr	35	40	45	
Asp	Trp	Tyr	Phe	Asp	Leu	Trp	Gly	Arg	Gly	Thr	Met	Val	Thr	Val	50	55	60	
Ser	Ser														62			

(2) 配列番号：24の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：62アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：24：

Asn	Pro	Ser	Leu	Lys	Ser	Arg	Val	Thr	Ile	Ser	Val	Asp	Thr	Ser	1	5	10	15
Lys	Asn	Gln	Phe	Ser	Leu	Lys	Leu	Ser	Ser	Val	Thr	Ala	Ala	Asp	20	25	30	
Thr	Ala	Val	Tyr	Tyr	Cys	Ala	Arg	Val	Asp	Leu	Glu	Asp	Tyr	Gly	35	40	45	
Ser	Gly	Ala	Ser	Asp	Tyr	Trp	Gly	Gln	Gly	Thr	Leu	Val	Thr	Val	50	55	60	
Ser	Ser														62			

(2) 配列番号：25の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：107アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：25：

Asp	Ile	Gln	Met	Thr	Gln	Ser	Pro	Ser	Thr	Leu	Ser	Ala	Ser	Ile
1				5					10					15
Gly	Asp	Arg	Val	Thr	Ile	Thr	Cys	Arg	Ala	Ser	Glu	Gly	Ile	Tyr
				20					25					30
His	Trp	Leu	Ala	Trp	Tyr	Gln	Gln	Lys	Pro	Gly	Lys	Ala	Pro	Lys
				35					40					45
Leu	Leu	Ile	Tyr	Lys	Ala	Ser	Ser	Leu	Ala	Ser	Gly	Ala	Pro	Ser
				50					55					60
Arg	Phe	Ser	Gly	Ser	Gly	Ser	Gly	Thr	Asp	Phe	Thr	Leu	Thr	Ile
				65					70					75
Ser	Ser	Leu	Gln	Pro	Asp	Asp	Phe	Ala	Thr	Tyr	Tyr	Cys	Gln	Gln
				80					85					90
Tyr	Ser	Asn	Tyr	Pro	Leu	Thr	Phe	Gly	Gly	Gly	Thr	Lys	Leu	Glu
				95					100					105
Ile	Lys													
														107

(2) 配列番号：26の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：261アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：26：

Asn	Ala	Tyr	Ala	Leu	Lys	Met	Ala	Asp	Pro	Asn	Arg	Phe	Arg	Gly
1				5					10					15
Lys	Asp	Leu	Ala	Ala	His	Tyr	Gly	Gln	Pro	Arg	Glu	Pro	Gln	Val
				20					25					30
Tyr	Thr	Leu	Pro	Pro	Ser	Arg	Glu	Glu	Met	Thr	Lys	Asn	Gln	Val
				35					40					45
Ser	Leu	Trp	Cys	Leu	Val	Lys	Gly	Phe	Tyr	Pro	Ser	Asp	Ile	Ala
				50					55					60
Val	Glu	Trp	Glu	Ser	Asn	Gly	Gln	Pro	Glu	Asn	Asn	Tyr	Lys	Thr
				65					70					75

Thr	Pro	Pro	Val	Leu	Asp	Ser	Asp	Gly	Ser	Phe	Phe	Leu	Tyr	Ser	
				80					85					90	
Lys	Leu	Thr	Val	Asp	Lys	Ser	Arg	Trp	Gln	Gln	Gly	Asn	Val	Phe	
				95					100					105	
Ser	Cys	Ser	Val	Met	His	Glu	Ala	Leu	His	Asn	His	Tyr	Thr	Gln	
				110					115					120	
Lys	Ser	Leu	Ser	Leu	Ser	Pro	Gly	Lys	Xaa	Met	Lys	Lys	Asn	Ile	
				125					130					135	
Ala	Phe	Leu	Leu	Ala	Ser	Met	Phe	Val	Phe	Ser	Ile	Ala	Thr	Asn	
				140					145					150	
Ala	Tyr	Ala	Gly	Gln	Pro	Arg	Glu	Pro	Gln	Val	Tyr	Thr	Leu	Pro	
				155					160					165	
Pro	Ser	Arg	Glu	Glu	Met	Thr	Lys	Asn	Gln	Val	Ser	Leu	Tyr	Cys	
				170					175					180	
Leu	Val	Lys	Gly	Phe	Tyr	Pro	Ser	Asp	Ile	Ala	Val	Glu	Trp	Glu	
				185					190					195	
Ser	Asn	Gly	Gln	Pro	Glu	Asn	Asn	Tyr	Lys	Thr	Thr	Pro	Pro	Val	
				200					205					210	
Leu	Asp	Ser	Asp	Gly	Ser	Phe	Phe	Leu	Tyr	Ser	Phe	Leu	Thr	Val	
				215					220					225	
Asp	Lys	Ser	Arg	Trp	Gln	Gln	Gly	Asn	Val	Phe	Ser	Cys	Ser	Val	
				230					235					240	
Met	His	Glu	Ala	Leu	His	Asn	His	Tyr	Thr	Gln	Lys	Ser	Leu	Ser	
				245					250					255	
Leu	Ser	Pro	Gly	Lys	Xaa										
				260	261										

(2) 配列番号：27の情報：

(i) 配列の特徴：

- (A) 配列の長さ：717塩基対
- (B) 配列の型：核酸
- (C) 鎖の数：一本鎖
- (D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：27：

```
CAGGTGCAGC TGGTGCAGTC TGGGGGAGGC TTGGTCCGGC CCGGGGGGTC 50
CCTGAGTCTC TCCTGTGCAG TCTCTGGAAT CACCTCAGG ACCTACGGCA 100
TGCACTGGGT CCGCCAGGCT CCAGGCARGG GGCTGGAGTG GGTGGCAGGT 150
ATATCCTTTG ACGGAAGAAG TGAATACTAT GCAGACTCCG TGCAGGSCCG 200
ATTACCATC TCCAGAGACA GTTCCAAGAA CACCTGTAT CTGCAANTGA 250
ACAGCCTTGAG AGCCGAGGAC ACGGCTGTGT ATTACTGTGC GAGAGGAGCA 300
CATATGGTT TCGATATCTG GGGCCAAAGG ACAATGGTCA CCGTCTCGAG 350
TGGTGGAGGC GGTACAGGCG GAGGTGGCAG CGCGGTGGC GGATCGGACA 400
TCCAGATGAC CCAGTCTCCT TCCACCTGT CTGCATCTAT TGGAGACAGA 450
GTCAACATCA CCTGCCGGC CAGCGAGGGT ATTTATCACT GGTGGCCTG 500
GTATCAGCAG AAGCCAGGGA AAGCCCTAA ACTCTGATC TATAAGGCCT 550
CTAGTTTAGC CAGTGGGGCC CCATCAAGGT TCAGCGGCAG TGGATCTGGG 600
ACAGATTICA CTCTCACCAT CAGCAGCCTG CAGCCTGATG ATTTGCAAC 650
TTATTACTGC CAACAATATA GTAATTATCC GCTCACTTTC GCGGAGGGA 700
CCAAGCTGGA GATCAA 717
```

(2) 配列番号：28の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：732塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：28：

```
CAGGTGCAGC TGGTGCATC TGGGGGAGGC TTGGTACAGC ATGGAGGTC 50
```

CCTGAGACTC TCCTGTGCAG CCTCTGGATT CACCTTCAGT AGTTATGAAA 100
 TGAACCTGGGT CCGCCAGGCT CCAGGGAAGG G3CTGGAGTG GGTCTCAGGT 150
 ATTAGTGGTA GTGGTGGTAG CACATACTAC GCAGACTCCG TGAAGGGCCG 200
 GTTCACCATC TCCAGAGACA ATTCCAAGAA CACGCTGTAT CTGCAAATGA 250
 ACAGACTGAG AGCTGAGGAC ACGGCTGTGT ATTACTGTGC GAGAGATAAT 300
 GGGTGGGAAC TAACGGACTG GTACTTTCGAT CTCTGGGGCC GGGGGACAAT 350
 GGTCAACGTC TCCTCAGGTG GAGGCGGTTC AGGCGGAGGT GGCAGC88CG 400
 GTGGCGGATC GGACATCCAG ATGACCCAGT CTCCTTCCAC CCTGTCTGCA 450
 TCTATTGGAG ACAGAGTCAC CATCACCTGC C88GCCAGTG AGGGTATTTA 500
 TCACTGGTIG GCLTGGIATC AGCAGAAGCC AGGGAAAGCC CCTAAACTCC 550
 TGATCTATAA GGCCTCTAGT TTAGCCAGTG GGGCCCCATC AAGGTTCAGC 600
 GGCAGTGGAT CTGGGACAGA TTCACTCTC ACCATCAGCA GCCTGCAGCC 650
 TGATGATTTT GCAACTTATT ACTGCCAACA ATATAGTAAT TATCCGCTCA 700
 CTTTCGGCGG AGGGACCAAG CTGGAGATCA AA 732

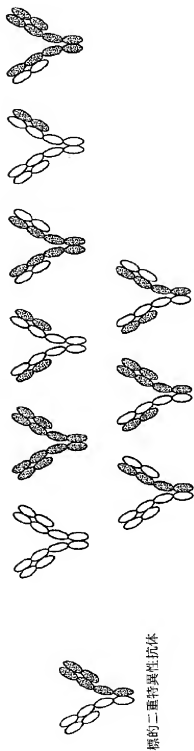


FIG. 1A



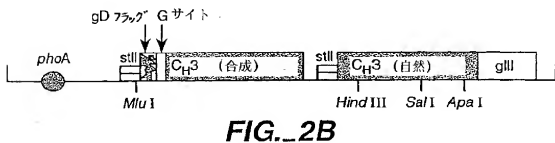
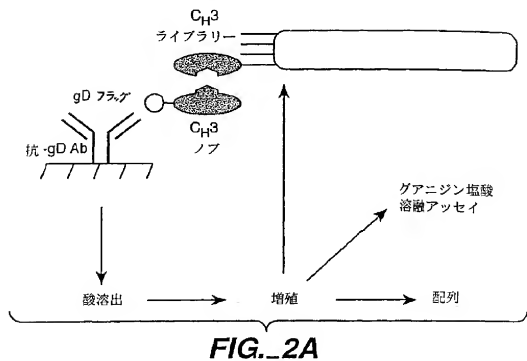
U = CH3ドメイン間に工作したジスルフィド結合

FIG. 1B

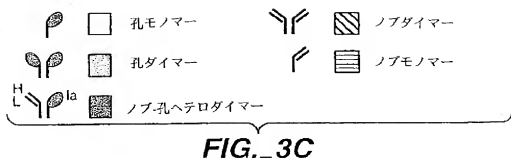
【図1 C】



【図2】



【図 3】



```

stII      -> gD flag      -> G site      -> CH3
N A Y A L K M A D P N R F R G K D L A A H Y G Q P
AACGGTACGCTCTGAAATGGCGGACCCGAAACGGTTTCGTGTAAGATCTGGCTGCACACTAGCGCCAGCG
75
MluI
R E P Q V Y T L P P S R E E M T K N Q V S L W C L
350
CGGGAACCTCAGGTGTATACCCGTGCCACCTCTCGAAGAATGACTAAAAACGAGGTCTCTCTGTGGTCC
150
V K G F Y P S D I A V E W E S N G Q P E N N Y K T
380
GTCAAAGGTTTCTATCCGAGCGATATCGCGGTGGAAATGGGAAAGCAACGGTCAACCGGAAACACTACAAAC
225
T P P V L D S D G S F F L Y S K L T V D K S R W Q
400
ACTCCACCGGTGCTGGATTCTGATGGTCCCTTCTGTATTCGAAGCTGACCGTTGACAAAAGCGGTGGCAG
300
Q G N V F S C S V M H E A L M N H Y T Q K S L S L
420
CAAGGCAACGTTTTCAGCTGTCTGTATGACAGAGGCTTGCAACCACTACACCCAGAAAGCGGTGCTCC
375
S F G K O
M K K N I A F L L
TCTCCCGGGAATAAGCTGAGGCTCCTCTAGAGGTGAGGTGATTTATGAAAAGAAATATCGCATTTCTCTCTG
450
-> stII
A S M F V F S I A T N A Y A G Q P R E P Q V Y T L
350
CATCTATGTTCCGTTTTTCTATTCCTACAAAACGGGTACGGTGGCGAGCCCGAGAACCCACAGGTGTACACCTGC
525
-> CH3

```

FIG._2C-1

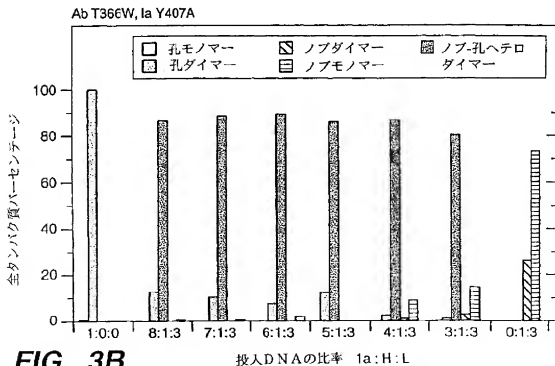
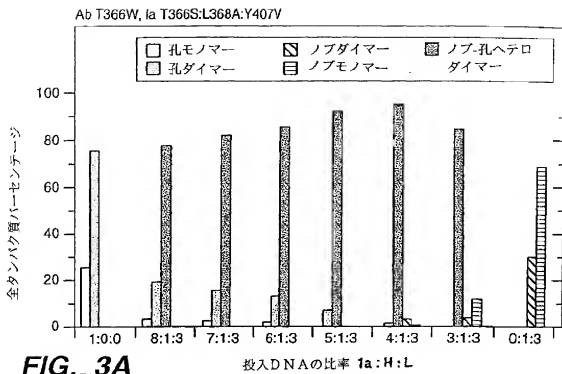
P P S R E E M T K N Q V S L Y C L V K G F Y P S D 360 368 370
 CCCCATCCCGGAGAGATGACCAAGACAGGTAGCTTGACTGCTGCTCAAGGCTTCTATCCCGACGACA 600
 HindIII
 I A V E W E S N G Q P E N N Y K T T P P V L D S D 380 390 400
 TCGCCGTGGAGTGGAGCAATGGGCAGCCGGAGAACAACTACAAGACCACGCCCTCCGTGCTGGACTCCGACG 675
 G S F L Y S F L T V D K S R W Q Q G N V F S C S 407 410 420
 GCTCGTTCTTCCTTACAGCTTTCACCGTCGACAAAGAGCAGGTGGCAGCAGGGGAGCGTCTTCTCATGTCGG 750
 S_{all}I
 V M H E A L H N H Y T Q K S L S L S P G K A M G P 430 440
 TGATGCATGAGGCTCTGCACACCACTACACGACAGAGCCTCTCCCTGTCTCCGGGTAAATAGGGGCC 500
 ApaI

FIG._2C-2

FIG._2C-1

FIG._2C-2

【図3】



	1	20	abc	30	40	50
Ax1..78	QSVLTQPAVS	SGSPGQSI	TTCGTSSD	VGGYNTV	SWYQQH	PKAPKLMITYE
Rse.23	QSVLTQPAVS	SGSPGQSI	TTCGTSSD	VGGYNTV	SWYQQH	PKAPKLMITYE
IgER.MAT2C1G11	QSVLTQPAVS	SGSPGQSI	TTCGTSSD	VGGYNTV	SWYQQH	PKAPKLMITYE
GCSPR.A4	QSVLTQPAVS	SGSPGQSI	TTCGTSSD	VGGYNTV	SWYQQH	PKAPKLMITYE
Rse.04	QSVLTQPAVS	SGSPGQSI	TTCGTSSD	VGGYNTV	SWYQQH	PKAPKLMITYE
obr.4	QSVLTQPAVS	SGSPGQSI	TTCGTSSD	VGGYNTV	SWYQQH	PKAPKLMITYE
Rse.20	QSVLTQPAVS	SGSPGQSI	TTCGTSSD	VGGYNTV	SWYQQH	PKAPKLMITYE
Rse.15	QSVLTQPAVS	SGSPGQSI	TTCGTSSD	VGGYNTV	SWYQQH	PKAPKLMITYE
veg.f.5	QSVLTQPAVS	SGSPGQSI	TTCGTSSD	VGGYNTV	SWYQQH	PKAPKLMITYE
		#####				###
		CDR L1				CDR L2
	60	70	80	90	a	100
Ax1..78	SNRFGSKSGNTASLITISGLQAE	DEADYICSSYTTSTR	STRVFGG	TKLTVL	(SEQ ID NO: 14)	
Rse.23	SNRFGSKSGNTASLITISGLQAE	DEADYICSSYTTSTR	STRVFGG	TKLTVL	(SEQ ID NO: 15)	
IgER.MAT2C1G11	SNRFGSKSGNTASLITISGLQAE	DEADYICSSYTTSTR	STRVFGG	TKLTVL	(SEQ ID NO: 16)	
GCSPR.A4	SNRFGSKSGNTASLITISGLQAE	DEADYICSSYTTSTR	STRVFGG	TKLTVL	(SEQ ID NO: 17)	
Rse.04	SNRFGSKSGNTASLITISGLQAE	DEADYICSSYTTSTR	STRVFGG	TKLTVL	(SEQ ID NO: 18)	
obr.4	SNRFGSKSGNTASLITISGLQAE	DEADYICSSYTTSTR	STRVFGG	TKLTVL	(SEQ ID NO: 19)	
Rse.20	SNRFGSKSGNTASLITISGLQAE	DEADYICSSYTTSTR	STRVFGG	TKLTVL	(SEQ ID NO: 20)	
Rse.15	SNRFGSKSGNTASLITISGLQAE	DEADYICSSYTTSTR	STRVFGG	TKLTVL	(SEQ ID NO: 21)	
veg.f.5	SNRFGSKSGNTASLITISGLQAE	DEADYICSSYTTSTR	STRVFGG	TKLTVL	(SEQ ID NO: 22)	
		#####				###
		CDR L3				

FIG._4

FIG. 5

【図6】

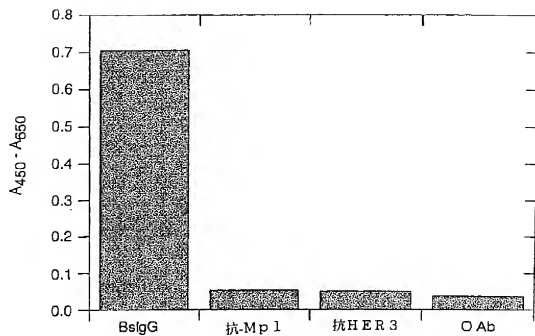


FIG._6

【図7】

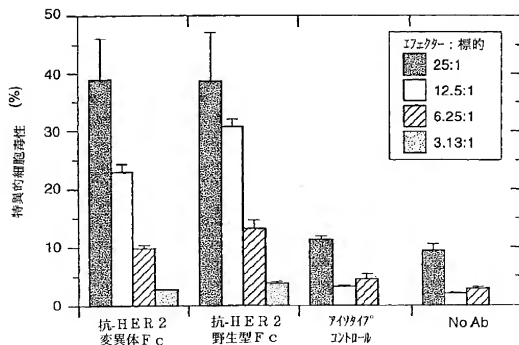


FIG._7

【図8】

	H1	H2	H3	H4	H5	H6	H7	H8	H9	H10	H11
O1	49	47	51	81	60	48	76	51	100	62	51
O2	84	79	88	50	48	99	48	88	48	45	88
O3	83	82	85	51	50	95	49	85	49	46	85
O4	47	50	51	83	77	48	65	51	73	64	51
O5	49	47	51	81	60	48	76	51	100	62	51
O6	83	79	86	50	50	99	47	86	48	45	86
O7	81	100	86	51	49	80	48	86	47	44	86
O8	81	100	86	51	49	80	48	86	47	44	86
O9	81	100	86	51	49	80	48	86	47	44	86
O10	83	79	85	50	49	98	46	85	48	45	85
O11	83	80	87	50	49	99	47	87	48	45	87
O12	81	100	86	51	49	80	48	86	47	44	86
O13	49	47	51	81	60	48	76	51	100	62	51
O14	50	50	54	95	67	49	76	54	75	62	54
O15	82	79	85	49	48	97	46	85	47	44	85
O16	84	80	87	50	49	100	47	87	48	45	87
O17	45	44	47	65	62	45	62	47	62	100	47
O18	50	51	50	75	79	50	63	50	66	62	50

O1-O18: 抗-O b-R 抗体クローン obr. 1, 11, 12, 14, 15, 16, 17, 18, 19,
2, 20, 21, 22, 23, 24, 26, 3, 4, それぞれ

H1-H11: 抗-HE R 3 抗体クローン her3. 1, 3.10, 3.11, 3.12, 3.16, 3.18,
3.19, 3.22, 3.3, 3.4, 3.7, それぞれ

FIG._8

【手続補正書】特許法第184条の8第1項

【提出日】平成11年7月13日（1999. 7. 13）

【補正内容】

請求の範囲

1. 少なくとも2つの異なる結合ドメインを含む多重特異性抗体の製造方法であり、ここで、

第1の結合ドメインは第1の分子に結合し且つ第2の結合ドメインは第2の分子に結合し、

それぞれの結合ドメインは、(i) マルチマー化ドメインをさらに含むポリペプチドの一部である重鎖可変ドメイン及び(i i) 軽鎖の可変ドメインを含み、

該第1の結合ドメインは、第1のポリペプチドの第1の重鎖可変ドメインを含み、該第2の結合ドメインは、第2のポリペプチドの第2の重鎖可変ドメインを含み、且つ該第1及び第2の重鎖可変ドメインは異なり、及び

該ポリペプチドは上記マルチマー化ドメインの相互作用によってマルチマー化され、

及びここで、

それぞれの軽鎖可変ドメインは同じであるか、

または該多重特異性抗体が第1の軽鎖可変ドメインと第2の軽鎖可変ドメインを含むかのいずれか一方であり、該第1及び第2の軽鎖可変ドメインは互いに異なり、且つ上記第1の結合ドメインは、上記第1の結合ドメインが第1の軽鎖可変ドメイン又は第2の軽鎖可変ドメインを含む上記第1の分子に結合し、及び上記第2の結合ドメインは、上記第2の結合ドメインが第2の軽鎖可変ドメイン又は第1の軽鎖可変ドメインを含む上記第2の分子に結合し、

工程：

(i) 上記ポリペプチドと軽鎖又は軽鎖をコードしている核酸を含む宿主細胞を培養すること、ただし該培養は該核酸が発現され且つ該ポリペプチドと軽鎖又は軽鎖が生産されるものであり；且つ

(i i) 該宿主細胞培養物から多重特異性抗体を回収すること、を含む方法。

2. 上記第1のポリペプチドのマルチマー化ドメインをコードしている核酸又

は上記第2のポリペプチドのマルチマー化ドメインをコードしている核酸、又は両方が、該アミノ酸配列を変更する核酸の変更により提供される請求項1記載の方法。

3. 上記第1のポリペプチド、上記第2のポリペプチド、又は両方のマルチマー化ドメインをコードしている核酸が、上記第1又は第2のポリペプチドのそれぞれの該マルチマー化ドメインが、上記第1又は第2のポリペプチドの他方のマルチマー化ドメインの遊離チオール含有残基にジスルフィド結合を形成する遊離チオール含有残基を含むように変更される請求項2記載の方法。

4. 上記ポリペプチドのマルチマー化が、空洞への隆起相互作用を含み、該方法は工程(1)の前に：

より大きな側鎖容量を有する移入残基を持つアミノ酸残基を置換することによってコードされたポリペプチドのマルチマー化ドメイン中に隆起を生成する核酸の置換によって該第1のポリペプチドをコードしている核酸を用意すること、および

より小さな側鎖容量を有する移入残基を持つアミノ酸残基を置換することによってコードされたポリペプチドのマルチマー化ドメイン中に空洞を生成する核酸の置換によって該第2のポリペプチドをコードしている核酸を用意すること、をさらに含む請求項1記載の方法。

5. 核酸が、ファージディスプレイ選択によって、隆起を有するマルチマー化ドメインを含む第1のポリペプチド、空洞を有するマルチマー化ドメインを含む第2のポリペプチド、又は両方のコード化を提供する請求項4記載の方法。

6. より大きな側鎖容量を有する移入残基が、アルギニン(R)、フェニルアラニン(F)、チロシン(Y)、トリプトファン(W)、イソロイシン(I)及びロイシン(L)からなる群から選択される、請求項4記載の方法。

7. より小さい側鎖容量を有する移入残基が、グリシン(G)、アラニン(A)、セリン(S)、トレオニン(T)及びバリン(V)からなる群から選択され、且つ該移

入残基がシステイン(C)ではない、請求項4記載の方法。

8. 該第1及び第2のポリペプチドがそれぞれ抗体定常ドメインを含む請求項1記載の方法。

9. 該第1及び第2のポリペプチドがそれぞれ、 C_{H3} ドメインとIgG定常ドメインからなる群から選択される抗体定常ドメインを含む請求項8記載の方法。

10. 該多重特異性抗体が免疫付着因子である請求項1記載の方法。

11. 工程(i)に先行する工程をさらに含み、ここで上記核酸が宿主細胞内に導入される請求項1記載の方法。

12. それぞれの軽鎖可変ドメインが同一である請求項1記載の方法。

13. 該多重特異性抗体が第1の軽鎖可変ドメインと第2の軽鎖可変ドメインを含み、且つ該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが互いに異なるが、しかし少なくとも80%のアミノ酸配列同一性を有する請求項1記載の方法。

14. 該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが少なくとも90%のアミノ酸同一性を有する請求項13記載の方法。

15. 該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが少なくとも95%のアミノ酸同一性を有する請求項14記載の方法。

16. 請求項1記載の方法によって製造された多重特異性抗体。

17. 少なくとも2の異なる結合ドメインを含む多重特異性抗体であり、ここで

第1の結合ドメインは第1の分子に結合し且つ第2の結合ドメインは第2の分子に結合し、

それぞれの結合ドメインは、(i) マルチマー化ドメインをさらに含むポリペプチドの一部である重鎖可変ドメイン及び(ii) 軽鎖の可変ドメインを含み、

該第1の結合ドメインは、第1のポリペプチドの第1の重鎖可変ドメインを含み、該第2の結合ドメインは、第2のポリペプチドの第2の重鎖可変ドメインを含み、且つ該第1及び第2の重鎖可変ドメインは異なり、及び

該ポリペプチドは上記マルチマー化ドメインの相互作用によってマルチマー化

され、
及びここで、

それぞれの軽鎖可変ドメインは同じであるか、

または該多重特異性抗体が第1の軽鎖可変ドメインと第2の軽鎖可変ドメインを含むかのいずれか一方であり、該第1及び第2の軽鎖可変ドメインは互いに異なり、且つ上記第1の結合ドメインは、上記第1の結合ドメインが第1の軽鎖可変ドメイン又は第2の軽鎖可変ドメインを含む上記第1の分子に結合し、及び上記第2の結合ドメインは、上記第2の結合ドメインが第2の軽鎖可変ドメイン又は第1の軽鎖可変ドメインを含む上記第2の分子に結合する、多重特異性抗体。

18. 該第1のポリペプチドのマルチマー化ドメイン又は該第2のポリペプチドのマルチマー化ドメイン、又は両方が、該アミノ酸の変更により提供される請求項17記載の多重特異性抗体。

19. 上記第1又は第2のポリペプチドのそれぞれのマルチマー化ドメインが、上記第1又は第2のポリペプチドの他方のマルチマー化ドメインの遊離チオール含有残基にジスルフィド結合を形成する遊離チオール含有残基を含む請求項18記載の多重特異性抗体。

20. 上記ポリペプチドのマルチマー化が、空洞への隆起相互作用を含み且つ該第1のポリペプチドのマルチマー化ドメインが隆起を含み且つ第2のポリペプチドのマルチマー化ドメインが空洞を含む請求項18記載の多重特異性抗体。

21. 該隆起と空洞が、天然存在アミノ酸が該第1及び第2のポリペプチド中に移入される置換によって生成される請求項20記載の多重特異性抗体。

22. 各々の軽鎖可変ドメインが同じである請求項17記載の多重特異性抗体。

23. 該多重特異性抗体が第1の軽鎖可変ドメインと第2の軽鎖可変ドメインとを含み、該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが互いに相違するが、しかし少なくとも80%のアミノ酸配列同一性を有する請求項17記載の多重特異性抗体。

24. 該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが少なくとも90%のアミノ酸配列同一性を有する請求項23記載の多重特異性抗体。

25. 該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが少なくとも95%のアミノ酸配列

同一性を有する請求項 24 記載の多重特異性抗体。

26. 請求項 17 記載の多重特異性抗体とキャリアとを含んでいる組成物。

27. 請求項 17 記載の多重特異性抗体をコードしている核酸を含む宿主細胞。

28. 宿主細胞が哺乳動物細胞である請求項 27 記載の宿主細胞。

29. 第 1 の分子に結合する第 1 の結合ドメインと第 2 の分子に結合する第 2 の結合ドメインを含む多重特異性抗体の製造方法であり：

(a) 第 1 の重鎖可変ドメインとマルチマー化ドメインを含む第 1 のポリペプチドをコードしている第 1 の核酸を選択すること、及び第 2 の重鎖可変ドメイン

とマルチマー化ドメインを含む第 2 のポリペプチドをコードしている第 2 の核酸を選択すること、ここで該第 1 及び第 2 の重鎖可変ドメインは異なり、且つ上記第 1 及び第 2 のポリペプチドのそれぞれのマルチマー化ドメインは、上記第 1 及び第 2 のポリペプチドの他方のマルチマー化ドメイン中でアミノ酸残基と特異的に相互作用するアミノ酸残基を含み、それによって該第 1 及び第 2 のポリペプチド間に安定な相互作用を生成すること；

(b) (i) 可変軽鎖をコードしている核酸を選択すること、ここで該可変軽鎖は、上記第 1 及び第 2 の結合ドメインを形成するように第 1 及び第 2 のポリペプチドのそれぞれと相互作用する、又は

(i i) 第 1 の可変軽鎖-コード化核酸と第 2 の可変軽鎖-コード化核酸を選択すること、ここで該第 1 及び第 2 の可変軽鎖は互いに異なり、該第 1 及び第 2 の可変軽鎖のそれぞれは、上記第 1 及び第 2 の結合ドメインを形成するように該第 1 及び第 2 のポリペプチドの一方と相互作用し、且つ上記第 1 の結合ドメインは、上記第 1 の結合ドメインが該第 1 の可変軽鎖と該第 1 のポリペプチドの相互作用又は該第 2 の可変軽鎖と該第 1 のポリペプチドの相互作用によって形成される上記第 1 の分子に結合し、且つ上記第 2 の結合ドメインは、上記第 2 の結合ドメインが該第 2 の可変軽鎖と該第 2 のポリペプチドの相互作用又は該第 1 の可変軽鎖と該第 2 のポリペプチドの相互作用によって形成される上記第 2 の分子に結合し、のいずれか一方；

(c) 該第 1 及び第 2 のポリペプチドと該可変軽鎖又は可変軽鎖をコードして

いる核酸を宿主細胞中に導入すること、及び該細胞を、該核酸の発現が生じ且つコードしたポリペプチドと可変軽鎖又は可変軽鎖が生産されるように培養すること；

(d) 該細胞培養物から多重特異性抗体を回収すること、を含む方法。

30. 該第1のポリペプチドをコードしている上記第1の核酸、該第2のポリペプチドをコードしている上記第2の核酸、又は両方が、該コードしたアミノ酸配列を変更するように変えられた核酸から選択される請求項29記載の方法。

31. 該第1及び第2のポリペプチドが、空洞への隆起相互作用によって相互作用する請求項30記載の方法。

32. 核酸が、そのコードした配列中に遊離チオール含有残基を移入するように変更される請求項30記載の方法。

33. 該第1及び第2のポリペプチドが抗体定常ドメインをそれぞれ含む請求項29記載の方法。

34. 抗体定常ドメインがC_H3ドメインである請求項33記載の方法。

35. 抗体定常ドメインがヒトIgGからのものである請求項33記載の方法。

36. 核酸が(i)に従って選択される請求項29記載の方法。

37. 核酸が(ii)に従って選択される請求項29記載の方法。

38. 該第1及び第2の可変軽鎖が互いに異なるが、しかし少なくとも80%のアミノ酸配列同一性を有する請求項37記載の方法。

39. 該第1及び第2の可変軽鎖が少なくとも90%のアミノ酸配列同一性を有する請求項38記載の方法。

40. 該第1及び第2の可変軽鎖が少なくとも95%のアミノ酸配列同一性を有する請求項39記載の方法。

41. ポリペプチドの混合物からヘテロマルチマー多重特異性抗体の形成を測定する方法であり、ここで該多重特異性抗体は少なくとも2の結合ドメインを含み、ここで

第1の結合ドメインは第1の分子に結合し且つ第2の結合ドメインは第2の分子に結合し、

それぞれの結合ドメインは、(i) マルチマー化ドメインをさらに含むポリペプチドの一部である重鎖可変ドメイン及び (i i) 軽鎖の可変ドメインを含み、

該第1の結合ドメインは、第1のポリペプチドの第1の重鎖可変ドメインを含み、該第2の結合ドメインは、第2のポリペプチドの第2の重鎖可変ドメインを含み、且つ該第1及び第2の重鎖可変ドメインは異なり、及び

該ポリペプチドは上記マルチマー化ドメインの相互作用によってマルチマー化され、ここで上記第1又は第2のポリペプチドのそれぞれのマルチマー化ドメインは、上記第1及び第2のポリペプチドの他方のマルチマー化ドメインの遊離チオール含有残基とジスルフィド結合を形成する遊離チオール含有残基を含み、及びここで、

それぞれの軽鎖可変ドメインは同じであるか、

または該多重特異性抗体が第1の軽鎖可変ドメインと第2の軽鎖可変ドメインを含むかのいずれか一方であり、該第1及び第2の軽鎖可変ドメインは互いに異なり、且つ上記第1の結合ドメインは、上記第1の結合ドメインが第1の軽鎖可変ドメイン又は第2の軽鎖可変ドメインを含む上記第1の分子に結合し、及び上記第2の結合ドメインは、上記第2の結合ドメインが第2の軽鎖可変ドメイン又は第1の軽鎖可変ドメインを含む上記第2の分子に結合し、

工程：

(a) ゲルマトリックス中に移動するようそれぞれの多重特異性抗体を生じさせること；及び

(b) 該第1及び第2ポリペプチド間に非天然存在ジスルフィド結合を有する多特異的抗体に一致するバンドの相対量を測定すること、及び該第1及び第2のポリペプチド間に非天然存在ジスルフィド結合を欠いているヘテロマルチマーに一致するバンドを機やかに移動することを含む方法。

42. 上記ポリペプチドのマルチマー化が、該マルチマー化ドメイン間の空洞への隆起相互作用によって促進される請求項41記載の方法。

43. それぞれの軽鎖可変ドメインが同じである請求項41記載の方法。
44. 該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが互いに異なるが、しかし少なくとも80%のアミノ酸配列同一性を有する請求項41記載の方法。
45. 該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが少なくとも90%のアミノ酸配列同一性を有する請求項44記載の方法。
46. 該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが少なくとも95%のアミノ酸配列同一性を有する請求項45記載の方法。
47. 該多重特異性抗体が、抗-ヒトレプチンレセプターECD(O b-R)/抗-ヒトレセプターチロシンキナーゼHER3及び抗-ヒトロンボポイエチンレセプターチロシンキナーゼ(M p 1)/抗-ヒトレセプターチロシンキナーゼHER3からなる群から選択される請求項1記載の方法。
48. 抗-ヒトレプチンレセプターECD(O b-R)/抗-ヒトレセプターチロシンキナーゼHER3及び抗-ヒトロンボポイエチンレセプターチロシンキナーゼ(M p 1)/抗-ヒトレセプターチロシンキナーゼHER3からなる群から選択される請求項17記載の多重特異性抗体。
49. 請求項48記載の多重特異性抗体と担体を含む組成物。
50. 該多重特異性抗体が、抗-ヒトレプチンレセプターECD(O b-R)/抗-ヒトレセプターチロシンキナーゼHER3及び抗-ヒトロンボポイエチンレセプターチロシンキナーゼ(M p 1)/抗ヒトレセプターチロシンキナーゼHER3からなる群から選択される請求項27記載の宿主細胞。

【手続補正書】特許法第184条の8第1項

【提出日】平成13年2月22日(2001. 2. 22)

【補正内容】

明細書

ヘテロマルチマー及び共通成分を有する多重特異性抗体の製造方法

発明の分野

本発明は、ヘテロマルチマー重鎖成分および共通する軽鎖成分を有する多重特異性抗体の作製方法に関する。このような多重特異性抗体として、二重特異性抗

体、二重特異性免疫付着因子、ならびに本発明の方法を使用して作製される抗体-免疫付着因子キメラおよびヘテロマルチマーポリペプチドなどが挙げられる。

発明の背景

二重特異性抗体

少なくとも2つの異なる抗原に対する結合特異性を有する二重特異性抗体(BsAb)は、インビトロおよびインビボでの免疫診断および治療に必要な標的化薬剤として、そして診断的な免疫アッセイに必要な標的化薬剤としての広範囲の診療適用における大きな可能性を有している。

診断領域において、二重特異性抗体は、細胞表面分子の機能的特性を探る際に、そして細胞傷害性を媒介する様々なFcレセプターの能力を明らかにする際に非常に有用である(Fangerら、Crit. Rev. Immunol. 12:101~124(1992))。Nolanら、Biochem. Biophys. Acta. 1040:1~11(1990)は、BsAbに関する他の診断適用を記載する。特に、BsAbは、酵素免疫アッセイで使用される酵素を固定化するために構築することができる。これを達成するために、BsAbの一方のアーム(腕)は、酵素表面の特定のエピトープに結合するように設計することができ、その結果、結合による酵素阻害は生じない。BsAbのもう一方のアームは、所望の部位において高い酵素密度を確実にする固定化マトリックスに結合する。そのような診断的BsAbの例には、表面抗原を探し出すために使用された、Hammerlingら、J. Exp. Med. 128:1461~1473(1968)によって記載されたウサギ抗IgG/抗フェリチンBsAbが含まれる。

ホースラディッシュペルオキシダーゼ(HRP)ならびにホルモンに対する結合特異性を有するBsAbもまた開発されている。BsAbに関する別の可能な免疫化学的適用には、二部位免疫アッセイにおけるその使用が含まれる。例えば、分析対象タンパク質の表面にある2つの異なるエピトープに結合する2つのBsAbが作製されている一方のBsAbは複合体を不溶性マトリックスに結合させ、もう一方は指示酵素と結合する(Nolanら(上記)を参照)。

二重特異性抗体はまた、ガンなどの様々な疾患のインビボ免疫診断またはインビトロ免疫診断を行うために使用することができる(Songsivilaiら、Clin. Exp. Immunol. 79:315(1990))。BsAbのこのような診断的使用を容易にするために、BsAbの一方のアームは、腫瘍関連抗原と結合することができ、もう一方のアームは、放射性核種と強固に結合するキレート化剤などの検出可能なマーカーと結合することができる。このような方法を使用して、Le Doussalらは、結腸直腸ガンおよび甲状腺(thyroid)ガンの放射免疫検出に有用なBsAbを作製した。このBsAbは、ガン胎児抗原(CEA)と結合するアームを一方に有し、ジエチレントリアミン五酢酸(DPTA)と結合するアームをもう一方に有する。Le Doussalら、Int. J. Cancer Suppl. 7:58~62(1992)およびLe Doussalら、J. Nucl. Med. 34:1662~1671(1993)を参照。Stickneyらは、放射免疫検出を使用してCEAを発現する結腸直腸ガンを検出するための方策を同様に記載する。この研究者らは、CEAならびにヒドロキシエチルチオ尿素ベンジルエーDTA(EOTUBE)と結合するBsAbを記載する。Stickneyら、Cancer Res. 51:6650~6655(1991)を参照。

二重特異性抗体はまた、標的(例えば、病原体または腫瘍細胞)と結合する一方のアーム、およびT細胞レセプターまたはFcγレセプターなどの細胞傷害性誘引因子分子と結合するもう一方のアームを備えることによって、細胞傷害性の対象を変えることでヒトの治療に有用であり得る。従って、二重特異性抗体を使用して、患者の細胞性免疫防御機構を腫瘍細胞または感染性病原体に特異的に向けさせることができる。このような方策を使用して、FcγRIII(または、

CD16)に結合する二重特異性抗体は、ナチュラルキラー(NK)細胞/大顆粒リンパ球(LGL)細胞によってインビトロでの腫瘍細胞殺傷を媒介することができ、インビボで腫瘍増殖を防止するのに効果的であることが明らかにされた。Segalら、Chem. Immunol. 47:179(1989)およびSegalら、ガンの生物学的治療(Biologic Therapy of

Cancer) 2(4)、DeVitaら編、J. B. Lippincott、Philadelphia(1992)、1頁。同様に、Fc γ RIIIと結合する一方のアームと、HER2レセプターに結合するもう一方のアームとを有する二重特異性抗体が、HER2抗原を過剰発現する卵巣腫瘍および乳癌を治療するために開発された。(Hsieh-Maら、Cancer Research 52:6832~6839(1992)およびWeinerら、Cancer Research 53:94~100(1993))。二重特異性抗体はまた、T細胞による殺傷を媒介することができる。通常、二重特異性抗体は、T細胞上のCD3複合体を腫瘍関連抗原に結合させる。抗p185^{HER2}に結合した抗CD3からなる完全にヒト化されたF(ab')₂BsAbを使用して、T細胞の標的化が、HER2レセプターを過剰発現する腫瘍細胞を殺傷するために行われた。Shalabyら、J. Exp. Med. 175(1):217(1992)。二重特異性抗体は、いくつかの初期の臨床試験において調べられ、有望な結果が得られている。1つの臨床試験において、肺ガン、卵巣ガンまたは乳ガンの12名の患者が、抗CD3/抗腫瘍(MOC31)の二重特異性抗体で標的化された活性化Tリンパ球を注入することによって処置された。deLeijら、「二重特異性抗体および標的化細胞の細胞傷害性」、Romet-Lemonne、FangerおよびSegal編、Lienhart(1991)249頁。標的化された細胞において、腫瘍細胞の相当の局所的な溶解、穏和な炎症反応が誘導されたが、毒性の副作用または抗マウス抗体の応答は誘導されなかった。B細胞の悪性疾患の患者での抗CD3/抗CD19二重特異性抗体の非常に予備的な試験において、末梢の腫瘍細胞数の大きな減少もまた達成された。Clarkら、「二重特異性抗体および標的化細胞の細胞傷害性」、Romet-Lemonne、FangerおよびSegal編、Lienhart(1991)24

3頁。BsAbの治療的適用に関してはKroesenら、Cancer Immunol. Immunother. 37:400~407(1993)、Kroesenら、Br. J. Cancer 70:652~661(1994)、およびWeinerら、J. Immunol. 152:2385(1994)もまた

参照。

二重特異性抗体はまた、フィブリン溶解剤またはワクチンアジュバントとして使用することができる。さらに、このような抗体は、感染性疾患の処置において、（例えば、エフェクター細胞を、HIVウイルスまたはインフルエンザウイルスなどのウイルスに感染した細胞あるいはトキソプラズマ *Toxoplasma gondii*）などの原生動物に対して標的化するために）使用することができ、あるいはイムノトキシンを腫瘍細胞に送達するために、あるいは免疫複合体を細胞表面レセプターに標的化するために使用することができる（Fangerら（上記）を参照）。

BsAbの使用は、BsAbを十分な量および純度で得ることが困難であるということによって著しく妨げられている。従来、二重特異性抗体は、ハイブリッド-ハイブリドーマ技術（MillsteinおよびCuello, *Nature* 305:537~539(1983)）を使用して作製された。免疫グロブリンの重鎖および軽鎖は無作為に組み合わせられるために、これらのハイブリドーマ（クアドローマ）は、10個の異なる抗体分子の混合物を産生する可能性があり、このうちの1個のみが、正しい二重特異性構造を有する（図1Aを参照）。この正しい分子の精製は、通常的にはアフィニティークロマトグラフィー工程によって行われているが、かなり面倒であり、生成物の収量は少ない。例えば、（Smith, W. ら（1992）*Hybridoma* 4:87~98:およびMatsuno, Y. S. ら（1997）*J. Immunol. Methods* 201:57~66）を参照。従って、より大きな収量のBsAbを産生するための技術が開発されている。抗体フラグメントの化学的な連結を行うために、Brennanら、*Science* 229:81（1985）は、無傷の抗体をタンパク質分解的に切断して、F(ab')₂フラグメントを得る方法を記載する。このようなフラグメントは、ジチオール還元剤である亜ヒ酸ナトリウムの

存在下で還元され、近傍のジチオールを安定化させ、分子間ジスルフィド結合が形成されないようにする。次いで、得られたF(ab')₂フラグメントは、チオニトロ安息香酸（TNB）誘導体に変換される。次いで、1つのF(ab')₂-TNB誘

導体が、メルカプトエチルアミンを用いた還元によってF a b' - 一チオールに再度変換され、もう1つのF a b' - TNB誘導体の等モル量と混合されて、B s A bを形成する。生成したB s A bは、酵素を選択的に固定化するための薬剤として使用することができる。

近年の進歩は、二重特異性抗体を得るために化学的に連結させることができるF a b' - S Hフラグメントを大腸菌から直接回収することを容易にした。S h a l a b y ら、J. Exp. Med. 175: 217~225 (1992) は、p185^{HER2}と結合する一方のアームおよびCD3と結合するもう一方のアームを有する完全にヒト化されたB s A bのF (a b')₂分子の産生を記載する。B s A bを形成するために、それぞれのF a b' フラグメントを大腸菌から個別に分泌させ、インビトロでの指向された化学的結合反応に供した。このようにして形成されたB s A bは、HER2レセプターを過剰発現する細胞および正常なヒトT細胞に結合させて、ヒト乳腫瘍標的に対するヒト細胞傷害性リンパ球の溶解活性を開始させることができた。Rodriguez ら、Int. J. Cancer (Suppl.) 7: 45~50 (1992) もまた参照。

B s A bフラグメントを作製し、組換え細胞の培養物から直接分離するための様々な技術もまた記載されている。例えば、二重特異性のF (a b')₂ヘテロダイマーが、ロイシンジッパーを使用して産生されている(K o s t e l n y ら、J. Immunol. 148(5): 1547~1553(1992))。F o s t a n バク質およびJ u n タンパク質に由来するロイシンジッパーペプチドが、遺伝子融合によって抗CD3抗体および抗インターロイキン-2レセプター (I L - 2 R) 抗体のF a b' 部分に連結された。ホモダイマーの抗体をヒンジ部で還元してモノマーを形成させ、次いで、再酸化してヘテロダイマーの抗体を形成させた。このようなB s A bは、インビトロでH u T - 102細胞を溶解するために、細胞傷害性T細胞を呼び寄せるのに非常に効果的であることが見出された。H o l l i n g e r ら、PNAS (USA) 90: 6444~6448 (1993)。

3) により記載される「ジアボディ(d i a b o d y)」技術の出現は、B s A bフラグメントを作製するための代わりの機構をもたらした。このフラグメントは

、短すぎて同じ鎖の表面にある2つのドメインの間での対形成ができないリンカーによって軽鎖の可変ドメイン (V_L) に連結された重鎖の可変ドメイン (V_H) を含む。従って、1つのフラグメントの V_H ドメインおよび V_L ドメインは、別のフラグメントの相補的な V_H ドメインおよび V_L ドメインと対形成することを強いられ、それによって2つの抗原結合部位が形成される。単鎖 F_v (sF_v) のダイマーの使用による $BsAb$ フラグメントを作製するための別の方策もまた報告されている。Gruberら、J. Immunol. 152: 5368 (1994) を参照。この研究者らは、25アミノ酸残基のリンカーによって抗フルオレセイン抗体の V_H ドメインおよび V_L ドメインに連結されたT細胞レセプターに対する抗体の V_H ドメインおよび V_L ドメインを含む抗体を設計した。再生された分子は、フルオレセインおよびT細胞レセプターに結合し、フルオレセインがその表面に共有結合しているヒト腫瘍細胞を溶解させた。

組織細胞の培養物から直接回収することができる二重特異性抗体フラグメントを作製するためのいくつかの技術が報告されているようである。しかし、完全長の $BsAb$ は、その血清半減期がより長いと考えられることおよび可能なエフェクター機能のために、多くの診療的適用に関しては、 $BsAb$ フラグメントよりも好ましいとされ得る。

免疫付着因子 (Immunoadhesins)

免疫付着因子 (Ia) は、細胞表面レセプターまたはリガンド (I (付着因子) (adhesin)) などのタンパク質の結合ドメインを、免疫グロブリンの定常ドメインのエフェクター機能とともに併せ持つ抗体様分子である。免疫付着因子は、ヒト抗体の多くの貴重な化学的特性および生物学的特性を有し得る。免疫付着因子は、適当なヒト免疫グロブリンのヒンジ配列および定常ドメイン (Fc) 配列に連結された所望の特異性を有するヒトのタンパク質配列から構築することができるので、目的とする結合特異性は、完全なヒト成分を使用して達成することができる。そのような免疫付着因子は、患者に対する免疫原性は最小であり、安全に長期間

または繰り返し使用される。

文献に報告されている免疫付着因子には下記が含まれる。T細胞レセプターの融合体(Gascoigneら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 84:2936~2940(1987));CD4の融合体(Caponら、Nature 337:525~531(1989);Trauneckerら、Nature 339:68~70(1989);Zettmeisslら、DNA Cell Biol. USA 9:347~353(1990);およびByrnら、Nature 344:667~670(1990));L-セレクトリンまたはホーミングレセプターの融合体(Watsonら、J. Cell. Biol. 110:2221~2229(1990);およびWatsonら、Nature 349:164~167(1991));CD44の融合体(Aruffoら、Cell 61:1303~1313(1990));CD28およびB7の融合体(Linsleyら、J. Exp. Med. 173:721~730(1991));CTLA-4の融合体(Linsleyら、J. Exp. Med. 174:561~569(1991));CD22の融合体(Stamenkovicら、Cell 66:1133~1144(1991));TNFレセプターの融合体(Ashkenaziら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 88:10535~10539(1991);Lesslauerら、Eur. J. Immunol. 27:2883~2886(1991);およびPeppelら、J. Exp. Med. 174:1483~1489(1991));NPレセプターの融合体(Bennettら、J. Biol. Chem. 266:23060~23067(1991));インターフェロン γ レセプターの融合体(Kurschnerら、J. Biol. Chem. 267:9354~9360(1992));4-1BBの融合体(Chalupnyら、PNAS (USA) 89:10360~10364(1992))およびIgEレセプター α の融合体(RidgwayおよびGorman、J. Cell. Biol. 第115巻、抄録番号1448(1991))。

治療的使用について記載されている免疫付着因子の例には、細胞表面CD4に対するHIVの結合を阻止するためのCD4-IgG免疫付着因子が含まれる。

CD4-1 gGを出産直前の妊娠女性に投与した第Ⅰ相臨床試験から得られたデータにより、この免疫付着因子は、HIVの母-胎児間移動を防止することにおいて有用であり得ることが示唆されている。Ashkenaziら、*Intern. Rev. Immunol.* 10:219~227(1993)。腫瘍壊死因子(TNF)と結合する免疫付着因子もまた開発された。TNFは、敗血症性ショックの主要なメディエーターであることが明らかにされている前炎症性サイトカインである。敗血症性ショックのマウスモデルに基づいて、TNFレセプター免疫付着因子は、敗血症性ショックの処置において臨床的に使用するための候補物として有望であることが明らかにされた(Ashkenaziら、上記)。免疫付着因子は、治療以外にもまた使用される。例えば、L-セレクトインレセプター免疫付着因子は、末梢リンパ節の高内皮細胞(HEV)の組織化学的染色を行うための試薬として使用された。この試薬はまた、L-セレクトインのリガンドを分離してその特徴づけを行うために使用された(Ashkenaziら、上記)。免疫付着因子構造の2つのアームが異なる特異性を有する場合、免疫付着因子は、二重特異性抗体に対する類推によって「二重特異性免疫付着因子」と呼ばれる。Dietschら、*J. Immunol. Methods* 162:123(1993)は、接着分子(E-セレクトインおよびP-セレクトイン)の細胞外ドメインを併せ持つような二重特異性免疫付着因子を記載する。結合性の研究により、そのようにして得られた二重特異性免疫グロブリン融合タンパク質は、それが誘導された単一特異性の免疫付着因子と比較して、骨髄性細胞系に対する結合能が高まったことが示された。

抗体-免疫付着因子のキメラ

抗体-免疫付着因子(Ab/Ig)キメラもまた文献に記載されている。このような分子は、免疫付着因子の結合領域を抗体の結合ドメインとともに併せ持つ。

Bergら、*PNAS (USA)* 88:4723~4727(1991)は、マウスのCD4-1 gGから誘導された二重特異性の抗体-免疫付着因子キメラを作製した。この研究者らは、2つのアームを有する四量体分子を構築した。一方のアームは、抗体骨格の定常ドメインと融合したCD4とともに、抗体骨格の

定常ドメインと融合したCD4からなった。もう一方のアームは、抗CD3抗体の完全な軽鎖とともに、抗CD3抗体の完全な重鎖からなった。CD4-IgGのアームによって、この二重特異性分子は、細胞傷害性T細胞の表面にあるCD3に結合する。細胞傷害性細胞およびHIV感染細胞と一緒にすると、HIV感染細胞が特異的に殺傷される。

Bergら(上記)は四量体構造の二重特異性分子を記載しているが、1個のCD4-IgG融合体のみを含有するトリマーのハイブリッド分子を作製することができる。Chamowら、J. Immunol. 153:4268(1994)を参照。この構築物の第1のアームは、ヒト化された抗CD3 κ 軽鎖およびヒト化された抗CD3 γ 重鎖によって形成される。第2のアームは、IgGのFcドメインによるgp120の結合を担うCD4の細胞外ドメインの一部を併せ持つCD4-IgG免疫付着因子である。得られるAb/Igキメラは、HIV感染細胞の殺傷を、純粋な細胞傷害性T細胞調製物、またはFcレセプターを産生する大顆粒状リンパ球エフェクター細胞をさらに含む全末梢血リンパ球(PBL)画分のいずれかを使用して媒介した。

多重特異性抗体ヘテロマルチマーの製造においては、ホモマルチマーよりも、所望のヘテロマルチマーの産生を増大させることが望ましい。Fc含有のBsAbを得るために選択される現在の方法は、依然として、2つの抗体を同時に発現するハイブリッドハイブリドーマである(MilsteinおよびCuellol、Nature 305:537~540(1983))。

ハイブリッドハイブリドーマにおいて、重(H)鎖は、典型的には、所望のヘテロダイマーと同様に、ホモダイマーを形成する。さらに、軽(L)鎖は、同系でない重鎖との誤った対形成を形成することが多い。従って、2つの抗体が同時に発現すると、重鎖および軽鎖の10個までの対形成が生じ得る(Suresh, M. R.ら、Methods Enzymol. 121:210~228(1986))。これらの望ましくない鎖の対形成は、BsAbの産生を低下させ、そして重大で、ときには克服できない精製問題を必然的に強いる(Smithら(1992)上記、およびMassimoら(1997)上記)。

抗体重鎖は、立体的に相補的な変異をマルチマー化ドメインのC_H3ドメイン

界面に導入することによるヘテロダイマー化 (Ridgwayら, Protein Eng., 9: 617~621 (1996)), および本明細書中に記載されるファージディスプレイによる最適化を行うために以前に操作されている。改変された C_{H3} ドメインを含有する鎖によって、抗体/免疫付着因子ハイブリッド (Ab/Ig) の生成により判断されるように、約90%までのヘテロダイマーが生じる。ヘテロダイマー化した重鎖は、依然として、同系でない軽鎖との誤った対形成を形成し得るので、目的のB s Abの回収が妨げられる。

発明の要旨

本出願は、モノマー混合物から所望するヘテロマルチマー二重特異性抗体の形成を高めるのに役立つ方法を記載する。この方法は、ヘテロオリゴマー化のために第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間の界面を操作し、かつ、共通する可変軽鎖を提供して二重特異性抗体のヘテロマーの各可変重鎖領域と相互作用させることによる。3つの可能なヘテロマルチマーおよびホモマルチマーが、第1のポリペプチドおよび第2のポリペプチドから形成され得る。そのようなポリペプチドのそれぞれは、同様に、第1の重鎖および第2の軽鎖とそれぞれ会合する。これにより、鎖の対形成は合計で10通りが可能である(図1A)。所望のヘテロマルチマー形成を高める方法によって、その産生を、望ましくないヘテロマルチマーおよびホモマルチマーよりも大きく高めることができる。

ヘテロマルチマー抗体の第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間の好ましい界面は、抗体の定常ドメインの C_{H3} ドメインの少なくとも一部を含む。界面で相互作用する第1および第2の各ポリペプチドのドメインは、マルチマー化ドメインと呼ばれる。マルチマー化ドメインは、好ましくは、特定の第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間の相互作用を促進し、それによって所望のヘテロマルチマーの産生を増大させる(図1B)。相互作用は、空洞への隆起 (protuberance-into-cavity) の相補的な領域の形成; 天然に存在しないジスルフィド結合の形成; ロイシンジッパー: 疎水性領域; および親水性領域によって接触面で促進され得る。「隆起」 (protuberance) は、第1のポリペプチドの界面に由来する小さなアミノ酸側鎖を、より大きな側鎖 (例えば、チロシンまたはトリプト

アン)と置換することによって構築される。隆起と同一の大きさまたは類似する大きさの代替的な「空洞」(cavity)は、任意に、大きなアミノ酸側鎖を、より小さな側鎖(例えば、アラニンまたはトレオニン)と置換することによって第2のポリペプチドの界面に作製される。適切に配置され、そして適切な大きさを有する隆起または空洞が第1のポリペプチドまたは第2のポリペプチドのいずれかの界面に存在する場合、隣接する接触面において、それぞれ、対応する空洞または隆起の設計が必要とされるだけである。天然に存在しないジスルフィド結合は、第1のポリペプチドにおいて、天然に存在するアミノ酸を、システインなどの遊離(フリーの)チオールを含有する残基と置換して、遊離チオールが第2のポリペプチドの別の遊離チオール含有側鎖と相互作用し、そしてジスルフィド結合が第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間で形成されるようにすることによって構築される(図1B)。

大きな非免疫化ファージディスプレイライブラリー(Vaughan, T. J. ら(1996) *Nature Biotechnology* 14:309~314、これは参考としてその全体が本明細書中に組込まれる)に由来する単鎖F₁フラグメントは、V-遺伝子の使用を明らかにした。この場合、いくつかの生殖系列のV-遺伝子セグメントに由来するV_H配列およびV_L配列が優勢であり、ファミリーがレパートリーにおいて優勢であった。異なるパートナー鎖との組合せで特定の重鎖または軽鎖が見出されるレパートリーにおいて、鎖の入り交じった状態の例が認められた(Vaughan, T. J. ら(1996) 上記)。

所望するヘテロマルチマー多重特異性抗体の調製は、共通する軽鎖が多重特異性抗体の変重鎖のそれぞれと対形成するように提供される場合に増強されることが本明細書中に開示される。共通する変重軽鎖の使用によって、抗原結合ドメインを形成するために正しく対形成しなければならないモノマーの数が減少する。これは、軽鎖の数を、(本発明が開示される前の二重特異性抗体または多重特異性抗体のそれぞれにおける)2つ以上の軽鎖から、(本発明の多重特異性抗体(図1Cを参照)における)1つの軽鎖に制限することによる。

従って、本発明は、ヘテロマルチマー多重特異性抗体を調製する方法に関する。この抗体は、下記の1)および2)を含む: 1) 界面で接する第1のポリペプ

ドおよび第2のポリペプチド(および抗体の多重度に従ってさらなるポリペプチド)、ただし、第1のポリペプチドおよびさらなるポリペプチド(または、第1のポリペプチドおよび第2のポリペプチド)のそれぞれは、第1のポリペプチドと第2の(または、少なくとも1つのさらなる)ポリペプチドとの間の界面を形成するマルチマー化ドメインを含み、そしてこのマルチマー化ドメインは、第1のポリペプチドとさらなるポリペプチドとの間の安定な相互作用を促進する;および2)前記の第1のポリペプチドおよび少なくとも1つのさらなるポリペプチド(または、第2のポリペプチド)のそれぞれの結合ドメイン、ただし、各結合ドメインは可変重鎖および可変軽鎖を含み、第1のポリペプチドの可変軽鎖および第2のポリペプチドの可変軽鎖は共通するアミノ酸配列を有し、そしてそのような共通する配列は、前記ポリペプチドのそれぞれの元の軽鎖に対して、少なくとも80%、好ましくは少なくとも90%、より好ましくは少なくとも95%、最も好ましくは100%の配列同一性のアミノ酸配列同一性を有する。この方法は下記の工程を含む:

(i) 第1のポリペプチド、第2のポリペプチドおよび共通する軽鎖をコードする核酸を含む宿主細胞を培養し、この培養によって核酸を発現させる工程;および

(i i) 宿主細胞培養物から多重特異性抗体を回収する工程。

本発明の関連する実施態様において、第1のポリペプチドをコードする核酸または第2のポリペプチドをコードする核酸、あるいはその両方は、その界面またはその一部をコードするように元の核酸から変更されている。

本発明の方法の別の実施態様において、第1のポリペプチドの界面は、第2のポリペプチドの界面の遊離チオール含有残基と相互作用するように配置され、そうすることによってジスルフィド結合が第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間で形成される遊離チオール含有残基を含む。本発明により、第1のポリペプチドをコードする核酸は、遊離チオール含有残基をコードするように元の核酸から変更され、あるいは第2のポリペプチドをコードする核酸は、遊離チオー

ル含有残基をコードするように元の核酸から変更され、あるいはその両方である。

本発明の方法の別の実施態様において、第1のポリペプチドおよび少なくとも

1つのさらなるポリペプチド（または、第2のポリペプチド）の両方をコードする核酸は、それぞれ、隆起および空洞をコードするように変更されている。第1のポリペプチドおよび第2のポリペプチドは、それぞれ、好ましくは、ヒトIgG₁のC_H3ドメインなどの抗体の定常ドメインを含む。

別の態様において、本発明は、界面で接する第1のポリペプチドおよび第2のポリペプチドを含むヘテロマルチマー（二重特異性抗体、二重特異性免疫付着因子または抗体/免疫付着因子キメラなど）を提供する。第1のポリペプチドの界面は、少なくとも1つのさらなるポリペプチド（または、第2のポリペプチド）上のマルチマー化ドメインと相互作用するように配置されて、第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの界面を形成するマルチマー化ドメインを含む。本発明の好ましい実施態様において、マルチマー化ドメインは、特定の第1のポリペプチドと特定の第2のポリペプチドとの間の相互作用が促進されるように変更される。そのような変更には、隆起または空洞あるいはその両方の生成；天然に存在しないジスルフィド結合の生成；相補的な疎水性領域の生成；および相補的な親水性領域の生成が含まれるが、これらに限定されない。ヘテロマルチマー多重特異性抗体は、薬学的に受容可能な担体をさらに含む組成物の形態で提供され得る。

本発明はまた、前記のヘテロマルチマー多重特異性抗体をコードする核酸を含む宿主細胞に関する：この場合、第1のポリペプチドおよび少なくとも1つのさらなるポリペプチド（または、第2のポリペプチド）をコードするこの核酸は、1つのベクターまたは別個のベクターに存在する。宿主細胞は、ヘテロマルチマー多重特異性抗体を作製する方法で使うことができる。この方法は、核酸を発現するように宿主細胞を培養すること、およびその細胞培養物からヘテロマルチマー抗体を回収することを含む。

さらなる態様において、本発明は、ヘテロマルチマー多重特異性抗体を調製す

る方法を提供し、この方法は下記の工程を含む：

(a) 少なくとも1つのさらなるポリペプチドの界面のアミノ酸と相互作用するように配置されているアミノ酸残基を第1のポリペプチドの界面を含む第1のポリペプチドをコードする第1の核酸を選択する工程。実施態様において、核酸

は、相互作用するアミノ酸残基をコードするように元の核酸から変更されている。別の実施態様において、第1の核酸は、より大きな側鎖容量を有するアミノ酸をコードするように変更され、それによって、隆起が第1のポリペプチドに形成される；

(b) 第2のポリペプチドをコードする第2の核酸を変更し、その結果、第2のポリペプチドの界面内のアミノ酸残基を、より小さな側鎖容量を有するアミノ酸残基と置換し、それによって、第2のポリペプチドに空洞を形成させる工程。この場合、前記の隆起は、この空洞と相互作用するように配置される；

(c) 前記の第1の核酸および第2の核酸を宿主細胞に導入して、前記の第1の核酸および第2の核酸が発現されるように宿主細胞を培養する工程；および

(d) 細胞培養物から生成したヘテロマルチマー抗体を回収する工程。

前記の抗体が組み込まれた多重特性抗体（二重特異性抗体など）を構築することもまた望ましいことであり得る。このような状況下では、元の軽鎖と対形成する場合、目的の第2の抗原に特異的に結合する重鎖を同定することは望ましい。Figiniらの方法（Figini, M. ら（1994）J. Mol. Biol. 239 : 68～78、これは参考としてその全体が本明細書中に組込まれる）を使用して、そのような重鎖を同定することができる。最初に、ファージライブラリーをグアニジン塩酸で処理して、元の軽鎖を解離させる。次に、ファージにディスプレイされた重鎖を、（透析などにより）変性剤を除くことによって目的の軽鎖と再構成させる。次いで、目的の第2の抗原に対して選別を行い、所望の重鎖を同定する。本発明はさらに、選択された軽鎖と対形成するように重鎖を選択する方法によって調製される多重特異性抗体、そのような抗体をコードする核酸、およびそのような核酸を含む宿主細胞を含む。

本発明は、望ましくないヘテロマルチマーおよび/またはホモマルチマーなど

の他の望ましくない最終産物よりもヘテロマルチマーの産生を増大させるための機構を提供する(図1 A～図1 Cを参照)。組換え細胞の培養物から回収される所望のヘテロマルチマーの産生量は、好ましくは、副生成物の望ましくないヘテロダイマーまたはホモマルチマーと比較して、少なくとも80重量%を超え、好ましくは少なくとも90重量%を超える。

図面の簡単な説明

図1 A～図1 C。図1 Aは、ホモマルチマー化よりもヘテロマルチマー化を増強させるための操作が行われない場合において、Fcを含有する二重特異性抗体の形成を示す略図である。図1 Bは、所望のヘテロマルチマー化が、望ましくないヘテロマルチマー化およびホモマルチマー化よりも好ましいように、重(H)鎖が操作される場合に生じる対形成を示す略図である。図1 Cは、同じ軽(L)鎖を有する抗体を選択して、同系でない重鎖と対形成する軽鎖の問題が回避される場合に生じる対形成を示す略図である。

図2 A～図2 C。図2 Aは、ファージディスプレイベクターpRA2を使用するC_H3ヘテロダイマーの選択反応図式を図示する。安定なC_H3ヘテロダイマーをディスプレイするファージは、gDフラッグに対する抗体を使用して捕獲される。図2 Bは、合成された遺伝子から発現されるC_H3が、M13の遺伝子IIIタンパク質との融合タンパク質として、天然の遺伝子(Ellisonら、Nucleic Acids Res. 10:4071～4079(1982))から発現されるC_H3の第2の複製物とともに同時に分泌されるジストロン性オペロンを図示する。合成されたC_H3遺伝子は、単純ヘルペスウイルスの糖タンパク質Dから誘導されるペプチドをコードする配列(gDフラッグ、Lasky, L. A. およびDowbenko, D. J. (1984) DNA 3:23～29; Berman, P. W. ら(1985) Science 227:1490～1492)、および部位特異的なプロテアーゼのゲネナーゼ(Genase) Iの開裂(G)部位(Carter, P. ら(1989) Protein s: Structure, Function and Genetics 6:240～248)の下流に置かれる。図2 Cは、翻訳されるC_H3遺伝子の残基

に、KabatらのEu方式に従って番号を付けた図2Bのジストロン性オペロンの核酸配列(配列番号1)である。免疫学的に関心が持たれるタンパク質の配列、第5版、第1巻、688～696頁、NIH、Bethesda、MD(1991)。陸起の変異T366Wを示す。そのような残基は、天然のC_H3遺伝子における無作為化のために標的化される(366、368および40

7)。

図3A～図3C。図3Aおよび図3Bは、免疫付着因子(Ia)とともに抗体(Ab)の重鎖および軽鎖の共-移入から得られるプロテインA精製された生成物のSDS-PAGEをデンストメトリー分析で走査した結果の棒グラフである。示したデータは、2つの独立した実験の平均である。x軸は、投入したDNAの質量比(Ia:H:L)を示し、y軸は、全生成物タンパク質に対する生成物マルチマーの各タイプの割合を示す。図3Cは、可能な生成物マルチマーを図示する。

図4は、Ax1、Rse、IgER、Ob-RおよびVEGFに対する特異性を有する8個の異なる抗体のV_H配列の比較である。配列定義(Kabatら(1991)上記)または構造定義(Chothia, C. およびLesk, A. M. J. Mol. Biol. (1987)196:901～917)に従った抗原結合CDR残基の位置を、それぞれ、下線および#によって示す。Ax1. 78配列と異なる残基を二重下線によって示す。

図5は、選択された抗Ob-Rクローンおよび抗HER3クローンの重鎖および軽鎖の比較である。二重特異性抗体の構築に使用した抗Ob-Rクローン26および抗HER3クローン18のV_H配列および共通するV_L配列を示す。

図6。Mp1-IgGおよびHER3-IgGに対する同時結合を検出するためのサンドイッチELISA。試験した抗体は、Y349C:T366S:L368A:Y407V/T366'W:S354'Cの変異を含有する抗Mp1×抗HER3のBsIgGであり、Fc領域を変異させた対応する元の抗Mp1または抗HER3のIgGとともに使用した。

図7は、抗体依存性細胞媒介細胞傷害性(ADCC)の研究結果の棒グラフである。ADCCは、変異型(S354C:T366W/Y349'C:T366

' S : L 3 6 8 ' A : Y 4 O 7 ' V) または野生型の Fc あるいはアイソタイプ
が一致するコントロール抗体 (E 2 5, P r e s t a, L. G. ら (1993)
J. Immunol. 151: 2623~2632) のいずれかを含有する hu
MAb 4D5-5 (Carter, P. ら (1992) PNAS USA 89
: 4285~4289) によって媒介された。抗体 (125 ng/ml) を、ヒ
ト末梢血単核エフェクター細胞および SK-BR-3 標的細胞とともに示した比

でインキュベーションした。示したデータは、3 連の測定値および 3 つの異なる
実験の平均である。

図 8 は、HER3 に対して生起された抗体の軽鎖と O b-R に対して生起され
た抗体の軽鎖との間のアミノ酸配列同一性を示す行列である。配列同一性が 10
0% である軽鎖を有する抗体を黒四角に示す。配列同一性が 98%~99% であ
る軽鎖を有する抗体を白四角に示す。抗体クローンの正体を行列の下部に示す。

1. 定義

一般に、下記の用語または表現は、本説明、実施例および請求項において使用
される場合には下記の意味を有する。

「ヘテロマルチマー」、 「ヘテロマルチマーポリペプチド」 または 「ヘテロマル
チマー多重特異性抗体」 は、少なくとも、第 1 のポリペプチドおよび第 2 のポリ
ペプチドを含む分子である。この場合、第 2 のポリペプチドは、アミノ酸配列に
おいて、第 1 のポリペプチドと少なくとも 1 個のアミノ酸残基が異なる。好まし
くはヘテロマルチマーは、少なくとも 2 つの異なるリガンドまたは結合部位に対
する複数の結合特異性を有する。ヘテロマルチマーは、第 1 のポリペプチドおよ
び第 2 のポリペプチドによって形成される「ヘテロダイマー」を含むことができ
、あるいはポリペプチドが、第 1 のポリペプチドおよび第 2 のポリペプチド以外
に、さらに存在する場合には、より高次の三次構造を形成することができる。ヘ
テロマルチマーに関する例示的な構造には、ヘテロダイマー(例えば、D i e t
s c h ら (上記) によって記載される二重特異性免疫付着因子)、ヘテロトリマ
ー(例えば、C h a m o w ら (上記) によって記載される A b / I a キメラ)、ヘ
テロ四量体 (例えば二重特異性抗体) 及び更なるオリゴマー構造が含まれる。

本明細書中で使用されている「マルチマー化ドメイン」は、ヘテロマルチマーの各ポリペプチドの領域をいう。「マルチマー化ドメイン」は、ヘテロマルチマー複合体内のキメラ分子の安定な相互作用を促進する。マルチマー化ドメインは、好ましくは、特定の第1のポリペプチドと特定の第2のポリペプチドとの間の相互作用を促進し、それによって所望のヘテロマルチマーの形成が増強され、そして望ましくないヘテロマルチマーまたはホモマルチマーの形成の可能性が実質的に

低下する。マルチマー化ドメインは、免疫グロブリン配列、ロイシンジッパー、疎水性領域、親水性領域、またはキメラなヘテロマルチマーのキメラ分子間での分子間ジスルフィド結合を形成する遊離チオールを介して相互作用することができる。遊離チオールは、ポリペプチド間のジスルフィド結合の形成を可能にする位置において、ポリペプチドの天然に存在する残基を、例えば、システインと置換することによって1つまたは複数の相互作用ポリペプチドの界面に導入することができる。マルチマー化ドメインは、免疫グロブリンの定常部を含むことができる。本発明において有用で可能なマルチマー化ドメインが、ハイブリッドの免疫グロブリンを記載する国際特許出願第PCT/US90/06849号（これは参考としてその全体が本明細書中に組込まれる）に開示されている。さらに、マルチマー化領域は、立体的な相互作用によって、安定な相互作用が促進されるだけでなく、モノマーの混合物に由来するホモダイマーよりもヘテロダイマーの形成がさらに促進されるように設計することができる。例えば、国際特許出願第PCT/US96/01598号（これは参考としてその全体が本明細書中に組込まれる）を参照。これは、ヘテロオリゴマー化のために第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間の界面に関する「空洞への隆起」法を開示する。「隆起」は、第1のポリペプチドの界面に由来する小さなアミノ酸側鎖を、より大きな側鎖（例えば、チロシンまたはトリプトファン）と置換することによって構築される。隆起と同一の大きさまたは類似する大きさの代償的な「空洞」は、任意に、大きなアミノ酸側鎖を、より小さな側鎖（例えば、アラニンまたはトレオニン）と置換することによって第2のポリペプチドの界面に作製される。免疫グ

ロブリン配列は、免疫グロブリンの定常ドメインであることが好ましいが、必ずしも、免疫グロブリンの定常ドメインである必要はない。本発明のキメラにおける免疫グロブリン部分は、I g G₁、I g G₂、I g G₃またはI g G₄のサブタイプ、I g A、I g E、I g DまたはI g Mから得ることができるが、I g G₁、I g G₂、I g G₃またはI g G₄が好ましい。

「遊離（フリーの）チオール含有化合物」は、本発明のポリペプチド界面のアミノ酸に組み込むことができるか、またはそのようなアミノ酸と反応することができる化合物であって、この化合物の遊離チオール部分が、本発明のさらなるボ

リペプチドの界面において遊離チオール部分と相互作用して、ジスルフィド結合を形成するように配置されている化合物を意味する。遊離チオール含有化合物は、好ましくは、システインである。

用語「エピトープ標識化」は、本明細書で使用される場合、「標識ポリペプチド」に融合したキメラなヘテロ付着因子の全体またはそのフラグメントを含むキメラなポリペプチドを示す。標識ポリペプチドは、抗体が作製され得るエピトープを提供するのに十分な残基を有するが、キメラなヘテロ付着因子の活性を妨げないように十分に短い。標識ポリペプチドは、好ましくは、非常に特徴的であり、その結果、それに対する抗体は、他のエピトープと実質的に交差反応しない。適切な標識ポリペプチドは、一般には、少なくとも6個のアミノ酸残基を有し、通常は、8個〜50個の間のアミノ酸残基（好ましくは、約9残基〜30残基の間）を有する。本発明の実施態様は、エピトープ標識に結合したキメラなヘテロ付着因子を含み、そのような標識を使用して、サンプル中の付着因子の検出またはサンプルからの付着因子の回収が行われる。

本明細書中で使用されている「共通する軽鎖」または「軽鎖の共通するアミノ酸配列」は、本発明の多重特異性抗体における軽鎖のアミノ酸配列をいう。抗体パネルが、ファージディスプレイライブラリーの選別を行うことによって、少なくとも2つの異なる抗原に対して作製された。そのようなファージディスプレイライブラリーは、例えば、Vaughanら（1996）（上記）により記載されている（これは、ファージミドリライブラリーを選択する方法を特に参照して、参

考としてその全体が本明細書中に組込まれる)。軽鎖配列を、可変軽鎖アミノ酸配列に関して比較した。比較されたパネルに由来する有用な軽鎖は、少なくとも80%、好ましくは少なくとも90%、より好ましくは少なくとも95%、最も好ましくは100%の同一性のアミノ酸配列同一性を有する軽鎖である。共通する軽鎖配列は、比較された2つの軽鎖配列の近似であろうに設計された配列である。比較される軽鎖が、アミノ酸レベルで100%の配列同一性である場合、共通する軽鎖は、軽鎖が多重特異性抗体の異なる結合ドメインにおいて機能するとしても、選択されたライブラリーのクローンに由来する軽鎖と同一である。比較される軽鎖が上記と異なる場合、共通する軽鎖は、ライブラリーのクローンに

由来する比較される軽鎖の1つまたはもう一方、あるいはその両方と異なり得る。共通する軽鎖が、ライブラリーのクローンの1つまたはもう一方と、あるいはその両方と異なる場合、異なる残基は、抗体軽鎖の抗原結合CDR残基の外側に存在することが好ましい。例えば、抗原結合CDR残基の位置は、配列定義(Kabatら(1991)上記)または構造定義(ChothiaおよびLesk(1987)J. Mol. Biol. 196:901~917)に従って決定することができる。

本明細書中で用いている「アミノ酸配列同一性」は、1つの配列のアミノ酸が第2のアミノ酸配列のアミノ酸とどのくらい同じであるかの割合をいう。ポリペプチド鎖の間において100%の配列同一性は、鎖が同一であることを意味する。

本明細書中で使用されている「ポリペプチド」は、一般に、約10個よりも多いアミノ酸を有するペプチドおよびタンパク質をいう。好ましくは、哺乳動物のポリペプチド(哺乳動物から最初に得られたポリペプチド)が使用され、より好ましくは、培地に直接分泌されるポリペプチドである。細菌のポリペプチドの例には、例えば、アルカリホスファターゼおよびβ-ラクタマーゼが含まれる。哺乳動物のポリペプチドの例には、レニン、成長ホルモンなどの分子が含まれ、下記が含まれる：ヒト成長ホルモン；ウシ成長ホルモン；成長ホルモン放出因子；副甲状腺ホルモン；甲状腺刺激ホルモン；リボタンパク質；α-1抗トリプシン

;インシュリンA鎖;インシュリンB鎖;プロインシュリン;卵巣刺激ホルモン;カルシトニン;黄体化ホルモン;グルカゴン;第VIIC因子、第IX因子、組織因子およびフォンビルブランド因子などの凝固因子;プロテインCなどの抗凝固因子;心房性ナトリウム利尿因子;肺接触面活性物質;ウロキナーゼまたはヒトウリンまたは組織型プラスミノゲン活性化因子(t-PA)などのプラスミノゲン活性化因子;ボンベシン;トロンビン;造血成長因子;腫瘍壊死因子- α および腫瘍壊死因子- β ;エンケファリナーゼ;RANTES(regulated on activation normally T-cell expressed and secreted);ヒトマクロファージ炎症タンパク質(MIP-1- α);ヒト血清アルブミンなどの血清アルブミン;ミューラー阻害物質;レラキシンA鎖;レラキシンB鎖;プロレラキシン;マウス性腺

刺激ホルモン関連ペプチド; β -ラクタマーゼなどの微生物タンパク質;DNase;インヒビン;アクチビン;血管内皮細胞増殖因子(VEGF);ホルモンまたは成長(増殖)因子のレセプター;インテグリン;プロテインAまたはプロテインD;リウマチ因子;骨由来神経栄養因子(BDNF)、ニューロトロフィン-3、ニューロトロフィン-4、ニューロトロフィン-5またはニューロトロフィン-6(NT-3、NT-4、NT-5またはNT-6)、あるいはNGF- β などの神経増殖因子などの神経栄養因子;血小板由来増殖因子(PDGF);aFGFおよびbFGFなどの繊維芽細胞増殖因子;上皮増殖因子(EGF);TGF- β 1、TGF- β 2、TGF- β 3、TGF- β 4またはTGF- β 5を含むTGF- α およびTGF- β などのトランスホーミング増殖因子(TGF);インシュリン様増殖因子-Iおよびインシュリン様増殖因子-II(IGF-IおよびIGF-II);des(1-3)-IGF-I(脳IGF-I)、インシュリン様増殖因子結合タンパク質:CD-3、CD-4、CD-8およびCD-19などのCDタンパク質;エリスロポイエチン;骨誘導因子;イムノトキシン;骨形態形成タンパク質(BMP);インターフェロン- α 、インターフェロン- β およびインターフェロン- γ などのインターフェロン;コロニー刺激因子(CSF)類、例えば、M-CSF、GM-CSFおよびG-CSF;インターロイ

キン (I L) 類、例えば、I L-1 から I L-10 ; スーパーオキシドジスムターゼ ; T 細胞レセプター ; 表面膜タンパク質 ; 崩壊促進因子 ; 例えば、AIDS エンベロープの一部などのウイルス抗原 ; 輸送タンパク質 ; ホーミングレセプター ; アドレシン ; 調節タンパク質 ; 抗体 ; および上記のポリペプチドのいずれかのフラグメント。

「第1のポリペプチド」は、第2のポリペプチドと結合し得る任意のポリペプチドである。第1のポリペプチドおよび第2のポリペプチドは、「界面」(下記において定義)で接する。界面に加えて、第1のポリペプチドは、「結合ドメイン」(例えば、抗体の可変ドメイン、レセプター結合ドメイン、リガンド結合ドメインまたは酵素活性ドメイン)、またはC_H2、C_H1 およびC_Lドメインを含む抗体の定常ドメイン(またはその一部)などのさらなるドメインを1つまたは複数含むことができる。通常、第1のポリペプチドは、抗体から誘導される少な

くとも1つのドメインを含む。このようなドメインは、好都合なことに、抗体のC_H3ドメインなどの定常ドメインであり、第1のポリペプチドの界面を形成することができる。例示的な第1のポリペプチドには下記が含まれる。抗体重鎖ポリペプチド、異種ポリペプチドの結合ドメインとともに抗体の定常ドメインを併せ持つキメラ(すなわち、免疫付着因子、下記の定義を参照)、レセプターポリペプチド(特に、別のレセプターポリペプチド、例えば、インターロイキン-8レセプター (I L-8 R) およびインテグリンヘテロダイマー (例えば、L F A-1 またはG P I I I b / I I I a) とダイマーを形成するポリペプチド)、リガンドポリペプチド(例えば、神経増殖因子(NGF)、ニューロトロフィン-3 (NT-3) および脳由来神経栄養因子(BDNF) - A r a k a w a ら、J. B i o l. C h e m. 269 (45) : 27833~27839 (1994) および R a d z i e j e w s k i ら、B i o c h e m. 32(48) : 1350 (1993) 参照)、および抗体の可変ドメインポリペプチド(例えば、ジアボディ(d i a b o d y))。好ましい第1のポリペプチドは、免疫グロブリンの定常ドメインに融合した抗体の重鎖から選択され、この場合、定常ドメインは、本発明の第2のポリペプチドとの優先的な相互作用が促進されるように界面において変更され

ている。

「第2のポリペプチド」は、「界面」を介して第1のポリペプチドと会合し得る任意のポリペプチドである。界面に加えて、第2のポリペプチドは、「結合ドメイン」(例えば、抗体の変域ドメイン、レセプター結合ドメイン、リガンド結合ドメイン、または酵素活性ドメイン)、またはC_H2ドメイン、C_H1ドメインおよびC_Lドメインを含む抗体の定常ドメイン(または、その一部)などのさらなるドメインを含むことができる。通常、第2のポリペプチドは、抗体から誘導される少なくとも1つのドメインを含む。このようなドメインは、好都合なことに、抗体のC_H3ドメインなどの定常領域であり、第2のポリペプチドの界面を形成することができる。例示的な第2のポリペプチドには下記が含まれる。抗体重鎖ポリペプチド、異種ポリペプチドの結合ドメインとともに抗体の定常ドメインを併せ持つキメラ(すなわち、免疫付着因子、下記の定義を参照)、レセプターポリペプチド(特に、別のレセプターポリペプチド、例えば、インターロイキ

ン-8レセプター (IL-8R) およびインテグリンヘテロダイマー (例えば、LFA-1またはGPIIb/IIIa) とダイマーを形成するポリペプチド)、リガンドポリペプチド(例えば、神経増殖因子(NGF)、ニューロトロフィン-3 (NT-3) および脳由来神経栄養因子 (BDNF) -Arakawaら、J. Biol. Chem. 269(45): 27833~27839 (1994) およびRadziejewskiら、Biochem. 32(48): 1350(1993))、および抗体の変域ドメインポリペプチド(例えば、ジアボディ)。好ましい第2のポリペプチドは、免疫グロブリンの定常ドメインに融合した抗体の重鎖から選択され、この場合、定常ドメインは、本発明の第1のポリペプチドとの優先的な相互作用が促進されるように界面において変更されている。

「結合ドメイン」は、目的の分子(例えば、抗原、リガンド、レセプター、基質または阻害剤)との選択的な結合を担うポリペプチドの任意の領域を含む。例示的な結合ドメインには、抗体の変域ドメイン、レセプター結合ドメイン、リガンド結合ドメインおよび酵素活性ドメインが含まれる。好ましい実施態様において、結合ドメインは、免疫グロブリンの重鎖および軽鎖を含む。本発明の二重特

異性抗体およびその作製方法により、二重特異性抗体の各結合ドメインに関する軽鎖は、共通する軽鎖であり、それによって重鎖および軽鎖の誤った対形成が存在する望ましくないヘテロマルチマーの形成が避けられる。

用語「抗体」は、それが本発明に関連する場合、目的の抗原のエピトープと結合するドメインを1つまたは複数含有するポリペプチドを意味するものとする。この場合、そのようなドメインは、抗体の変部から誘導されるか、または抗体の変部との配列同一性を有する。抗体の例には、全長の抗体、抗体フラグメント、単鎖分子、二重特異性分子または二機能性分子、ジアボディー、キメラ抗体（例えば、ヒト化抗体およびPRIMATIZEDTM抗体）および免疫付着因子が含まれる。「抗体フラグメント」には、Fv、Fv'、Fab、Fab' およびF(ab')₂のフラグメントが含まれる。

「ヒト化(された)」形態の非ヒト（例えば、齧歯類または霊長類）抗体は、非ヒト免疫グロブリンから誘導される最小の配列を含有する特異的でキメラな免

疫グロブリン、免疫グロブリン鎖またはそのフラグメントである。その大部分において、ヒト化抗体は、受容者の相補性決定領域（CDR）に由来する残基が、所望の特異性、親和性および能力を有するマウス、ラット、ウサギまたは霊長類などの非ヒト種（ドナー抗体）のCDRに由来する残基によって置き換えられているヒト免疫グロブリン（受容者抗体）である。場合によっては、ヒト免疫グロブリンのFv枠組み構造領域（FR）残基は、対応する非ヒト残基によって置き換えられる。さらに、ヒト化抗体は、受容者抗体あるいは持ち込まれたCDR配列または枠組み構造配列のいずれにおいても見出されない残基を含むことができる。このような改変は、抗体の能力を改良して最大にするために行われる。一般に、ヒト化抗体は、少なくとも1つ、典型的には2つの可変ドメインの実質的に全てを含む。そのような可変ドメインにおいて、CDR領域の全て又は実質的に全ては、非ヒトの免疫グロブリンのCDR領域に対応し、そしてFR領域の全て又は実質的に全ては、ヒト免疫グロブリン配列のFR領域である。ヒト化抗体はまた、好ましくは、免疫グロブリンの定常部（Fc）、典型的には、ヒト免疫グロブリンの定常部（Fc）の少なくとも一部を含む。ヒト化抗体は、抗体の抗原結

合領域が、目的の抗原でマカク (macaque) サルを免疫化することによって産生される抗体から誘導されるPRIMATIZED™抗体を含む。

「多重特異性抗体」は、少なくとも2つの異なる抗原に対する結合特異性を有する分子である。そのような分子は、通常、2つの抗原と結合するだけである(すなわち、二重特異性抗体、BsAb)が、三重特異性抗体などのさらなる特異性を有する抗体も、本明細書中で使用される場合にはこの表現に含まれる。BsAbの例には、腫瘍細胞の抗原に対する一方のアームと、細胞傷害誘引因子分子に対するもう一方のアームとを有する下記のような二重特異性抗体が含まれる。例えば、抗FcγRI/抗CD15、抗p185^{HER2}/FcγRIII(CD16)、抗CD3/抗悪性B細胞(1D10)、抗CD3/抗p185^{HER2}、抗CD3/抗p97、抗CD3/抗腎細胞ガン、抗CD3/抗OVCA3、抗CD3/L-D1(抗結腸ガン)、抗CD3/抗メラニン細胞刺激ホルモンアナログ、抗EGFレセプター/抗CD3、抗CD3/抗CAMA1、抗CD3/抗CD19、抗CD3/MoV18、抗神経細胞付着因子分子(NCAM)/抗CD3、抗葉

酸結合タンパク質(FBP)/抗CD3、抗汎カルシノーム関連抗原(AMOC-31)/抗CD-3;腫瘍抗原に特異的に結合するアームと、毒素に結合するアームとを有するBsAb、例えば、抗サボリン/抗Id-1、抗CD22/抗サボリン、抗CD7/抗サボリン、抗CD38/抗サボリン、抗CEA/抗リシンA鎖、抗インターフェロン-α(INF-α)/抗ハイブリドマイディオタイプ、抗CEA/抗ピンカアルカロイドなど;変換酵素によって活性化されるプロドラッグに対するBsAb、例えば、抗CD30/抗アルカリホスファターゼ(これは、マイトマイシンホスフェートプロドラッグのマイトマシナルコールへの変換を触媒する)など;フィブリン溶解剤として使用することができるBsAb、例えば、抗フィブリン/抗組織プラスミノゲン活性化因子(tpA)、抗フィブリン/抗ウロキナーゼ型プラスミノゲン活性化因子(uPA)など;細胞表面レセプターに対して免疫複合体を標的化するためのBsAb、例えば、抗低密度リポタンパク質(LDL)/抗Fcレセプター(例えば、FcγRI、F

cγRIIまたはFcγRII) など; 感染性疾患の治療において使用されるBsAb、例えば、抗CD3/抗単純ヘルペスウイルス(HSV)、抗T細胞レセプター: CD3複合体/抗インフルエンザ、抗FcγR/抗HIVなど; インビトロまたはインビボで腫瘍を検出するためのBsAb、例えば、抗CEA/抗EOTUBE、抗CEA/抗DPTA、抗p185^{HER2}/抗ハブテン; ワクチンアジュバントとしてのBsAb(Fangerら(上記)を参照); および診断用具としてのBsAb、例えば、抗ウサギIgG/抗フェリチン、抗ホースラディッシュペルオキシダーゼ(HRP)/抗ホルモン、抗ソマトスタチン/抗サブスタンスP、抗HRP/抗FITC、抗CEA/抗β-ガラクトシダーゼ(Nolanら(上記)を参照) など。三重特異性抗体の例には、抗CD3/抗CD4/抗CD37、抗CD3/抗CD5/抗CD37および抗CD3/抗CD8/抗CD37が含まれる。

本明細書中で使用されている用語「免疫付着因子」は、免疫グロブリンの定常ドメインのエフェクター機能とともに、異種タンパク質(「付着因子」、例えば、レセプター、リガンドまたは酵素)の「結合ドメイン」を併せ持つ抗体様の分子を示す。構造的には、免疫付着因子は、抗体の抗原認識部位および結合部位(抗

原結合部位)以外である(すなわち、「異種である」) 所望の結合特異性を有する付着因子のアミノ酸配列と、免疫グロブリンの定常ドメイン配列との融合体を含む。免疫付着因子における免疫グロブリンの定常ドメイン配列は、IgG₁、IgG₂、IgG₃もしくはIgG₄のサブタイプ、IgA、IgE、IgDまたはIgMなどの任意の免疫グロブリンから得ることができる。

本明細書中で使用されている用語「リガンド結合ドメイン」は、定量的なリガンド結合能、および好ましくは対応する天然のレセプターの生物学的活性を少なくとも保持する任意の天然の細胞表面レセプターまたはその任意の領域もしくは誘導体をいう。特定の実施態様において、レセプターは、免疫グロブリンスーパー遺伝子ファミリーのメンバーと相関的な細胞外ドメインを有する細胞表面ポリペプチドに由来する。免疫グロブリンスーパー遺伝子ファミリーのメンバーではないが、それにもかかわらず、この定義によって具体的に含まれる他の代表的な

レセプターは、サイトカインに対するレセプターであり、特にチロシンキナーゼ活性を有するレセプター（レセプターチロシンキナーゼ）であり、そしてヘマトポイエチンおよび神経増殖因子レセプタースーパーファミリーのメンバー、ならびに細胞付着因子分子、例えば、（E、LおよびP）セレクトリンである。

用語「レセプター結合ドメイン」は、定量的なレセプター結合能、および好ましくは対応する天然のリガンドの生物学的活性を少なくとも保持するレセプターに対する任意の天然のリガンド（細胞付着因子分子を含む）またはその任意の領域もしくは誘導体を示すために使用される。この定義は、特に、具体的には、上記のレセプターに対するリガンドに由来する結合配列を含む。

本明細書中で使用されている用語「多重特異性免疫付着因子」は、少なくとも2つの結合特異性を有する（すなわち、2つ以上の付着因子結合ドメインを併せ持つ）（上記に定義されている）免疫付着因子を示す。多重特異性免疫付着因子は、本質的には、国際特許公開第WO 89/02922号（1989年4月6日公開）、欧州特許EP 314,317（1989年5月3日公開）および米国特許第5,116,964号（1992年5月2日発行）に開示されているように、ヘテロダイマー、ヘテロトリマーまたはヘテロ四量体として組み立てることができる。好ましい多重特異性免疫付着因子は二重特異性である。二重特異性免疫付

着因子の例には、CD4-1 g G/TNFレセプター-1 g GおよびCD4-1 g G/L-セレクトリン-1 g Gが含まれる。後者の分子は、リンパ球ホーミングレセプター（LHRNL-セレクトリン）のリンパ節結合機能と、CD4のHIV結合機能とを併せ持ち、HIV感染、関連する症状の予防または処置において、または診断薬としての適用の可能性が見出されている。

「抗体-免疫付着因子キメラ（Ab/Iaキメラ）」は、（本出願において定義されている）少なくとも1つの免疫付着因子とともに、（上記に定義されている）抗体の少なくとも1つの結合ドメインを併せ持つ分子を含む。例示的なAb/Iaキメラは、Bergr（上記）およびChamowら（上記）によって記載されている二重特異性CD4-1 g Gキメラである。

「界面」は、第2のポリペプチドの界面内において1つまたは複数の「接触」

アミノ酸残基（または、アミノ酸でない他の基）と相互作用する第1のポリペプチドにおける「接触」アミノ酸残基（あるいは、炭水化物基、NADH、ビオチン、FADまたはヘム基などのアミノ酸でない他の基）を含む。好ましい界面は、可変ドメインまたは定常ドメイン（またはその領域）などの免疫グロブリンのドメインである。しかし、ヘテロマルチマーレセプターを形成するポリペプチド間の界面、またはNGF、NT-3およびBDNFなどの2つ以上のリガンドの間の界面も、この用語の範囲に含まれる。好ましい界面は、好ましくはIgG抗体から誘導され、最も好ましくはヒトIgG₁抗体から誘導される免疫グロブリンのC_H3ドメインを含む。

「元の」アミノ酸残基は、元の残基よりも小さな側鎖容量または大きな側鎖容量を有し得る「移入」残基によって置換されるアミノ酸残基である。移入アミノ酸残基は、天然存在アミノ酸残基または非天然存在アミノ酸残基であり得るが、天然存在アミノ酸残基が好ましい。「天然存在」アミノ酸残基は、遺伝暗号によってコードされるアミノ酸残基、および国際特許出願第PCT/US96/01598号（これは参考としてその全体が本明細書中に取込まれる）の表1に列記されるアミノ酸残基である。「非天然存在」アミノ酸残基は、遺伝暗号によってコードされていないが、ポリペプチド鎖で隣のアミノ酸残基と共有結合することができる残基を意味する。非天然存在アミノ酸残基の例には、例えば、ノルロイ

シン、オルニチン、ノルバリン、ホモセリン、およびEllmanら、*Meth. Enzym.* 202:301~336 (1991)に記載されるアミノ酸残基アナログなどの他のアミノ酸残基のアナログが挙げられる。天然に存在しないそのようなアミノ酸残基を作製するために、Norenら、*Science* 244:182 (1989) およびEllmanら（上記）の方法を使用することができる。簡単に記載すると、この方法は、非天然存在アミノ酸残基でサブレッサーtRNAを化学的に活性化し、その後、インビトロでRNAの転写および翻訳を行うことを含む。本発明の方法には、少なくとも1つの元のアミノ酸残基を置換することが含まれるが、2つ以上の元の残基を置換することができる。通常は、第1のポリペプチドまたは第2のポリペプチドの界面におけるすべての残基が

、置換される元のアミノ酸残基を含むにすぎない。置換に好ましい元の残基は「埋もれている」。「埋もれている」は、残基が本質的には溶媒と接触できないことを意味する。移入残基は、好ましくは、酸化または誤ったジスルフィド結合の形成の可能性を避けるために、システインではない。

「元の核酸」は、アミノ酸側鎖が、第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間で界面で相互作用して、ポリペプチド間の安定な相互作用を促進させるアミノ酸がマルチマー化ドメイン内でコードされるように変更することができる、目的のポリペプチドをコードする核酸を意味する。そのような変更によって、空洞への隆起、天然に存在しないジスルフィド結合、ロイシンジッパー、疎水性相互作用および親水性相互作用のような安定な相互作用に限定されないが、そのような安定な相互作用を生じさせることができる。このような変更は、好ましくは、目的とする第1のポリペプチドと第2のポリペプチドとの間の特異的な相互作用を促進し、望ましくないヘテロマーの対形成またはホモマーの形成が生じる相互作用を効果的に除くように選択される。元の核酸または出発核酸は、天然に存在する核酸であり得るか、または以前に変更が行われた核酸（例えば、ヒト化抗体フラグメント）を含み得る。核酸を「変更する」は、元の核酸を、目的のアミノ酸残基をコードしているコドンの少なくとも1つの挿入、欠失または置換による遺伝子操作または変異処理を行うことを意味する。通常、元の残基をコードしているコドンは、移入残基をコードするコドンによって置換される。このようにD

NAを遺伝子的に改変するための技術は、Mutagenesis: a Practical Approach, M. J. McPherson編、IRL Press, Oxford, UK (1991) に総説されており、例えば、部位特異的変異誘発法、カセット変異誘発法およびポリメラーゼ連鎖反応 (PCR) 変異誘発法を含む。

隆起、空洞、または（ジスルフィド結合の形成に必要なシステイン残基などの）遊離（フリーの）チオールは、合成的手段によって、例えば、組換え技術、インビトロペプチド合成、前記の天然に存在しないアミノ酸残基を導入するための

そのような技術、ペプチドの酵素的または化学的な連結、あるいはこれらの技術のいくつかの組合せによって、第1のポリペプチドまたは第2のポリペプチドの界面に「導入する」ことができる。従って、「導入される」隆起、空洞、または遊離チオールは、「天然に存在しない」、すなわち、「非天然」である。これは、自然界または元のポリペプチド（例えば、ヒト化モノクローナル抗体）に存在しないことを意味する。

隆起を形成するために移入アミノ酸残基は、比較的小数（例えば、約3個～6個）の「回転異性体」を有することが好ましい。「回転異性体」は、アミノ酸側鎖のエネルギー的に有利な立体配座である。様々なアミノ酸残基の回転異性体の数は、PonderおよびRichards, J. Mol. Biol. 193: 775～791（1987）に総説されている。

「分離された」ヘテロマルチマーは、その天然の細胞培養環境の成分からの同定および分離および/または回収が行われたヘテロマルチマーを意味する。その天然環境の混入成分は、ヘテロマルチマーに関する診断使用または治療使用を妨害する物質であり、酵素、ホルモン、および他のタンパク質性または非タンパク質性の溶解物を含み得る。好ましい実施態様において、ヘテロマルチマーは、（1）ローリー法によって測定されるように95重量%を超えるように、最も好ましくは99重量%を超えるように、あるいは（2）スピニングカップ配列決定装置の使用によって、N末端または内部のアミノ酸配列の少なくとも15残基が得られるのに十分な程度に、あるいは（3）クマシーブルー染色、または好ましくは銀染色を使用して、還元条件下または非還元条件下でのSDS-PAGEにより均

一になるまで精製される。

本発明のヘテロマルチマーは、一般には、実質的に均一になるまで精製される。「実質的に均一」、「実質的に均一な形態」および「実質的な均一性」という表現は、生成物が、望ましくないポリペプチドの組合せ物に由来する副生成物（例えば、ホモマルチマー）を実質的に有していないことを示すために使用される。純度に関して表現される場合、実質的な均一性は、副生成物の量が、10%を超

えないこと、好ましくは5%未満であること、より好ましくは1%未満であること、最も好ましくは0.5%未満であることを意味する。ただし、割合は重量比である。

「制御配列」という表現は、特定の宿主生物において、機能的に連結されたコード配列を発現させるのに必要なDNA配列をいう。原核生物に適切な制御配列には、例えば、プロモーター、必要に応じてオペレーター配列、リボソーム結合部位、および可能であれば、未だあまりよく理解されていない他の配列が含まれる。真核生物細胞は、プロモーター、ポリアデニル化シグナルおよびエンハンサーを利用することが知られている。

核酸は、核酸が別の核酸配列と機能的な関係におかれている場合に「機能的に連結されている」。例えば、ブレ配列または分泌リーダーに関するDNAは、DNAが、ポリペプチドの分泌に関与しているプレタンパク質として発現される場合、ポリペプチドのDNAに機能的に連結されている：プロモーターまたはエンハンサーは、それが配列の転写に影響を及ぼす場合、コード配列に機能的に連結されている；あるいは、リボソーム結合部位は、それが翻訳を容易にするように配置されている場合、コード配列に機能的に連結されている。一般に、「機能的に連結されている」は、連結されているDNA配列が連続していることを、そして分泌リーダーの場合には、読み取り相で連続していることを意味する。しかし、エンハンサーは、連続している必要はない。連結は、都合の良い制限部位で結合させることによって達成される。そのような部位が存在しない場合、合成オリゴヌクレオチドアダプターまたはリンカーが、従来の実施に従って使用される。

。

II. ヘテロマルチマーの調製

1. 出発材料の調製

最初の工程として、第1のポリペプチドおよび第2のポリペプチド（およびヘテロマルチマーを形成する任意のさらなるポリペプチド）が選択される。通常、これらのポリペプチドをコードする核酸は分離しなければならず、その結果、核酸は、本明細書中で定義されているように、隆起または空洞またはその両方をコ

ードするように変更することができる。しかし、変異は、合成的な手段を使用することによって、例えば、ペプチド合成を使用することによって導入することができる。同様に、移入残基が天然に存在しない残基である場合には、Norenら（上記）の方法を、そのような置換を有するポリペプチドを作製するために用いることができる。さらに、ヘテロマルチマーの一部は、細胞培養で組織学的に適切に作製され、そのような分子の他の部分は、上記のそのような技術によって作製される。

抗体の分離および免疫付着因子の調製に関する技法が次に行われる。しかし、ヘテロマルチマーは、当技術分野で知られている技術を使用して、他のポリペプチドから形成され得るか、または他のポリペプチドを組み込むことができることが理解される。例えば、目的のポリペプチド（例えば、リガンド、レセプターまたは酵素）をコードする核酸は、ポリペプチドのmRNAを有し、そのmRNAを検出可能なレベルで発現していると考えられる組織から調製されたcDNAライブラリーから分離することができる。ライブラリーは、目的の遺伝子またはそれによってコードされるタンパク質を同定するために設計されたプローブ（例えば、抗体または約20塩基〜80塩基のオリゴヌクレオチドなど）を用いてスクリーニングされる。選択されたプローブによるcDNAライブラリーまたはゲノムライブラリーのスクリーニングは、Sambrookら、Molecular Cloning: A Laboratory Manual (New York: Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1989)の第10章〜第12章に記載される標準的な手順を使用して行うことができる。

(1) 抗体の調製

抗体の産生に関する技術がいくつか記載されている。そのような技術には、モノクローナル抗体を作製するための従来のハイブリドーマ法、抗体(キメラ抗体、例えば、ヒト化抗体を含む)を作製するための組織換え技術、トランスジェニック動物での抗体産生、および「完全なヒト」抗体を調製するために近年記載されたファージディスプレイ技術が含まれる。これらの技術を下記に簡単に記載する

。

目的の抗原に対するポリクローナル抗体は、一般には、抗原およびアジュバントの皮下 (s.c.) 注射または腹腔内 (i.p.) 注射を多数回行うことによって動物に生じさせることができる。抗原 (または、標的アミノ酸配列を含有するフラグメント) を、免疫化される種において免疫原であるタンパク質 (例えば、キーホルリンペットヘモシアニン、血清アルブミン、ウシサイログロブリン、またはダイズのトリプシン阻害剤) に、二官能性薬剤または誘導化剤を使用して結合させることは有用であり得る。そのような二官能性薬剤または誘導化剤は、例えば、マレイミドベンゾイルスルホスクシンイミドエステル (システイン残基を介するコンジュゲーション)、N-ヒドロキスクシンイミド (リシン残基を介する)、グルタルアルデヒド、無水コハク酸、 SOCl_2 、または $\text{R}^1\text{N}=\text{C}=\text{NR}$ (ただし、R および R^1 は異なるアルキル基である) である。動物は、免疫原性のコンジュゲートまたは誘導体に対して、(ウサギまたはマウスに関して、それぞれ) 1 mg のコンジュゲートを 3 容量のプロイント完全アジュバントと一緒にして、その溶液を皮下に多数の部位に注射することによって免疫化される。1 ヶ月後、動物は、プロイント完全アジュバント中のコンジュゲートの最初の量の $1/5 \sim 1/10$ を用いて、多数の部位に皮下注射することによって追加免疫される。7 日～14 日の後に、動物は採血され、血清を抗体力価についてアッセイする。動物は、力価がプラトーに達するまで追加免疫される。動物は、好ましくは、同じ抗原のコンジュゲートで追加免疫されるが、異なるタンパク質に結合させたコンジュゲートおよび/または異なる架橋剤によるコンジュゲートで追加免疫される。コンジュゲートはまた、タンパク質の融合体として、組換え細胞培養で作製することができる。同様に、ミョウバンなどの凝集剤を使用して、免疫応答を増強することができる。

モノクローナル抗体は、Kohler および Milstein、Nature

256 : 495 (1975) によって初めて記載されたハイブリドーマ法を使用して実質的に均一な抗体集団から得られるか、または、組換え DNA 法 (Cabilly, 米国特許第 4,816,567 号) によって作製することができる

。ハイブリドーマ法において、マウス、またはハムスターなどの他の適切な宿主動物を上記のように免疫化して、免疫化のために使用されたタンパク質に特異的に結合する抗体を産生するか、または産生し得るリンパ球が誘導される。あるいは、リンパ球をインビトロで免疫化することができる。次いで、ポリエチレングリコールなどの適切な融合剤を使用してリンパ球をミエローマ細胞と融合して、ハイブリドーマ細胞を得る(Goding, *Monoclonal Antibodies: Principles and Practice*, 59頁~103頁(Academic Press, 1986))。このようにして調製されたハイブリドーマ細胞を、融合していない元のミエローマ細胞の生育または生存を阻害する物質を1つまたは複数含有することが好ましい適切な培養培地に播種して、増殖させる。例えば、元のミエローマ細胞が酵素ヒポキサンチン・グアニン・ホスホリボシルトランスフェラーゼ(HGPRTまたはHPRRT)を欠失している場合、ハイブリドーマの培養培地は、典型的には、HGPRT欠損細胞の生育を妨げる物質であるヒポキサンチン、アミノプテリンおよびチミジンを含む(HAT培地)。好ましいミエローマ細胞は、効率よく融合し、選択された抗体産生細胞によって抗体の安定で高レベルの発現を維持し、HAT培地などの培地に対して感受性を有するミエローマ細胞である。このような細胞の中で、好ましいミエローマ細胞株は、ネズミのミエローマ細胞株であり、Salk Institute Cell Distribution Center (San Diego, California, USA) から入手可能なMOPC-21およびMPC-11のマウス腫瘍から誘導されるミエローマ細胞株、ならびにAmerican Type Culture Collection (Rockville, Maryland, USA) から入手可能なSP-2細胞などである。ヒトのミエローマ細胞株およびマウス-ヒトのヘテロミエローマ細胞株もまた、ヒトのモノクローナル抗体の産生に関して記載されている(Kozbor, J. *Immunol.*, 133:3001(1984); およびBrodeurら, *Monoclonal Antibody Production Technique*

s and Applications, 51頁～63頁, Marcel Dekker, Inc., New York, 1987)。ヒトモノクローナル抗体の産生技術に関しては、Boernerら、J. Immunol., 147 (1) 86 : ～95 (1991) および国際特許公開第WO91/17769号 (1991年11月28日公開) もまた参照。ハイブリドーマ細胞が生育する培養培地は、目的の抗原に対するモノクローナル抗体の産生についてアッセイされる。好ましくは、ハイブリドーマ細胞によって産生されたモノクローナル抗体の結合特異性は、免疫沈降によって、あるいは放射免疫アッセイ (RIA) または酵素結合免疫吸着アッセイ (ELISA) などのインビトロ結合アッセイによって測定される。モノクローナル抗体の結合親和性は、例えば、MunsonおよびPollardのスキャッチャード分析 (Anal. Biochem. 107:220 (1980)) によって測定することができる。所望の特異性、親和性および/または活性の抗体を産生するハイブリドーマ細胞が同定された後に、クローンを限界希釈法によってサブクローニングを行い、標準的な方法によって生育させることができる。Goding, Monoclonal Antibodies: Principles and Practice, 59頁～104頁 (Academic Press, 1986)。この目的に適切な培養培地には、例えば、ダルベッコ改変イーグル培地またはRPMI-1640培地が含まれる。さらに、ハイブリドーマ細胞は、動物の体内において腹水腫瘍としてインビボで生育させることができる。サブクローンによって分泌されたモノクローナル抗体は、培養培地、腹水または血清から、例えば、プロテインA-セファロース、ヒドロキシルアパタイトクロマトグラフィー、ゲル電気泳動、透析またはアフィニティクロマトグラフィーなどの従来の免疫グロブリン精製手順によって適切に分離される。

あるいは、免疫化したときに、内因性の免疫グロブリンを産生することなく、完全なレパートリーのヒト抗体を産生し得るトランスジェニック動物 (例えば、マウス) の作製が現在可能である。例えば、キメラな生殖系列の変異マウスにおける抗体の重鎖連結領域 (J_H) 遺伝子のホモ接合型欠失によって、内因性の抗

体産生が完全に阻害されることが記載されている。ヒトの生殖系列の免疫グロブリン遺伝子列をそのような生殖系列の変異マウスに移すことによって、ヒト抗体が、抗原を投与したときに産生する。例えば、Jakobovitsら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA、90:2551~255 (1993) ; Jakobovitsら、Nature 362:255~258 (1993) ; Fishwild, D. M. ら (1996) Nat. Biotech 14:845~851 ; およびMendez, M. J. ら (1997) Nat. Genetics 15:146~156を参照。

さらなる実施態様において、抗体または抗体フラグメントは、McCaffertyら、Nature、348:522~554 (1990) に記載される技術を使用して作製された抗体ファージライブラリーから、目的の抗原を使用して、適切な抗体または抗体フラグメントに関する選択を行うことによって分離することができる。Clacksonら、Nature、352:624~628 (1991) およびMarksら、J. Mol. Biol.、222:581~597 (1991) は、それぞれ、ファージライブラリーを使用するマウス抗体およびヒト抗体の分離を記載する。その後の刊行物は、非常に大きなファージライブラリーを構築するための方法として、鎖シャッフリング(Markら、Bio/Technol. 10:779~783(1992))、ならびにコンビナトリアル感染およびインビボ組換えによる高い親和性 (nM範囲) のヒト抗体の産生を記載する(Waterhousesら、Nuc. Acids. Res. 21:2265~2266(1993) ; Griffiths, A. D. ら (1994) EMBO J. 13:3245~3260 ; およびVaughanら (1996) 上記)。従って、これらの技術は、本発明により含まれる「モノクローナル」抗体 (特に、ヒト抗体) の分離に関する、従来のモノクローナル抗体ハイブリドーマ技術の実行可能な代替法である。

本発明の抗体をコードするDNAは、従来の手順を使用して (例えば、ネズミ抗体の重鎖および軽鎖をコードする遺伝子に特異的に結合し得るオリゴヌクレオチドプローブを使用することによって) 容易に分離され、そして配列決定される。本発明のハイブリドーマ細胞は、そのようなDNAの好ましい供給源として有

である。DNAが一旦分離されると、そのDNAは、発現ベクター内に配置することができ、次いで、サルCOS細胞、チャイニーズハムスター卵巣（CHO）細胞、またはそうでなければ免疫グロブリンタンパク質を産生しないミエローマ細胞などの宿主細胞にトランスフェクションされ、組換え宿主細胞においてモノクローナル抗体の合成物が得られる。DNAはまた、例えば、相同的なマウス配列の代わりに、ヒトの重鎖および軽鎖の定常ドメインのコード配列に置換することによって改変することができる。Morrisonら、Proc. Nat. Acad. Sci., 81:6851(1984)。そのようにして、本明細書中の抗原モノクローナル抗体の結合特異性を有する“キメラ”抗体が調製される。

非ヒト抗体をヒト化するための方法は、当技術分野では十分に知られている。一般に、ヒト化抗体は、ヒトでない供給源からヒト化抗体に導入された1つまたは複数のアミノ酸残基を有する。ヒト化は、本質的には、winterおよび共同研究者らの方法（Jonesら、Nature 321:522~525(1986); Riechmannら、Nature 332:323~327(1988); Verhoevenら、Science 239:1534~1536(1988))に従って、齧歯類のCDRまたはCDR配列をヒト抗体の対応配列に置換することによって行うことができる。従って、そのような「ヒト化」抗体は、キメラな抗体であり(Cabilly, 上記)、実質的には完全とまではいかないヒトの可変ドメインが、ヒトでない種に由来する対応の配列によって置換されている。実際、典型的には、ヒト化抗体は、いくつかのCDR残基、および、おそらくいくつかのFR残基が、齧歯類の抗体の類似する部位に由来する残基によって置換されているヒト抗体である。抗体は、抗原に対する高い親和性および他の有利な生物学的特性を保持してヒト化されることが重要である。このような目的を達成するために、好ましい方法に従って、ヒト化抗体が、元の配列およびヒト化配列の三次元モデルを使用して、元の配列および様々な考えられるヒト化配列を解析することによって調製される。三次元の免疫グロブリンモデルは、当業者には熟知されている。選択された候補の免疫グロブリン配列の可能性のある

三次元の立体配置構造を図示して表示するコンピュータープログラムを入手することができる。このような表示を検討することによって、候補の免疫グロ

ブリン配列の機能発現における残基の可能な役割の分析、すなわち、候補の免疫グロブリンのその抗原に対する結合能に影響する残基の分析が可能になる。このように、FR残基は、コンセンサス配列および持ち込み配列からの選択および組合せを行うことができ、その結果、標的抗原に対する増大した親和性などの所望の抗体特性が達成される。さらなる詳細については、国際特許公開第WO92/22653号(1992年12月23日公開)を参照。

(ii) 免疫付着因子調製

免疫グロブリン(Ig)、およびその変異体が知られており、その多くが、組換え細胞培養によって調製されている。例えば、米国特許第4,745,055号;欧州特許第256,654号;Faulknerら、Nature 298:286(1982);欧州特許第120,694号;欧州特許第125,023号;Morrison, J. Immun. 123:793(1979);Koehlerら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 77:2197(1980);Rasoら、Cancer Res. 41:2073(1981);Morrisonら、Ann. Rev. Immunol. 2:239(1984);Morrison, Science 229:1202(1985);Morrisonら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 81:6851(1984);欧州特許第255,694号;欧州特許第266,663号;および国際特許公開第88/03559号を参照。再編成された免疫グロブリン鎖も知られている。例えば、米国特許第4,444,878号;国際特許公開第88/03565号;および欧州特許第68,763号、ならびに、それらで引用されている参考文献を参照。

付着因子結合ドメインの配列を、適当な免疫グロブリン定常ドメイン位配列に連結させて構築したキメラ(免疫付着因子)が当技術分野において知られている。文献で報告されている免疫付着因子には、T細胞レセプターとの融合タンパク質(Gascoigneら、Proc. Natl. Acad. Sci.

(Caponら, Nature 337:525-531 (1989); Trauneckerら, Nature 339:68-70 (1989); Zettmeisslら, DNA Cell Biol. USA 9:347-353 (1990)); およびBymら, Nature 344:667-670 (1990)); L-セレクトイン (ホーミングレセプター) との融合タンパク質 (Watsonら, J. Cell Biol. 110:2221-2229 (1990)); およびWatsonら, Nature 349:164-167 (1991)); CD44との融合タンパク質 (Aruffoら, Cell 61:1303-1313 (1990)); CD28とB7との融合タンパク質 (Linsleyら, J. Exp. Med. 173:721-730 (1991)); CTLA-4との融合タンパク質 (Linsleyら, J. Exp. Med. 174:561-569 (1991)); CD22との融合タンパク質 (Stamenkovicら, Cell 66:1133-1144 (1991)); TNFレセプターとの融合タンパク質 (Ashkenaziら, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 88:10535-10539 (1991)); Lesslauerら, Eur. J. Immunol. 27:2883-2886 (1991)); およびPeppoleら, J. Exp. Med. 174:1483-1489 (1991)); およびIgEレセプター α との融合タンパク質 (RidgwayとGorman, J. Cell Biol. Vol. 115, Abstract No. 1448 (1991)) などがある。

もっとも単純で、もっとも素直な免疫付着因子設計は、付着因子の結合ドメイン (例えば、レセプターの細胞外ドメイン (ECD)) を、免疫グロブリン重鎖のヒンジ領域とFc領域に結合させるものである。通常、本発明の免疫付着因子を調製するときには、付着因子の結合ドメインをコードする核酸を、免疫グロブリンの定常ドメイン配列のN末端をコードする核酸のC末端に融合させるが、N末端の融合も可能である。

典型的には、このような融合配列において、コードされるキメラポリペプチドは、少なくとも機能的に活性なヒンジ、免疫グロブリン重鎖の定常領域の C_H2

および C_H3 ドメインを保持している。定常ドメインのFc部のC末端側で融合させたり、重鎖の C_H1 のすぐN末端側、または軽鎖の対応領域で融合させたりする。正確にどの位置で融合させるかは重要ではないが、特定の部位がよく知られていて、生物学的活性、分泌、またはIaの結合特性を最適なものにするように選択することができる。

好ましい実施態様において、免疫グロブリン G_1 (IgG_1) のFcドメインのN末端に付着因子の配列を融合させる。重鎖の定常領域全体を付着因子の配列に融合させることも可能である。しかし、より好ましくは、化学的に $IgG-Fc$ を画定するババイン切断部位（すなわち、重鎖の定常領域の最初の残基を114とすると残基216にあたる）のすぐ上流にあるヒンジ領域から始まる配列、または、他の免疫グロブリンの同様の部位を融合に用いる。特に好ましい実施態様においては、付着因子のアミノ酸配列を、 IgG_1 、 IgG_2 、または IgG_3 の重鎖の(a) ヒンジ領域、および C_H2 と C_H3 からなる領域に、または、(b) C_H1 、ヒンジ、 C_H2 、および C_H3 ドメインに融合させる。融合させる正確な部位は重要ではなく、最適な部位は通常の実験によって決定することができる。

二重特異性免疫付着因子では、免疫付着因子はマルチマーとして集合し、ヘテロダイマーまたはヘテロ四量体として集合する。一般的には、これらの分子集合した免疫グロブリンは、既知のユニット構造をもっているはずである。基本的な4本鎖の構造単位は、 IgG 、 IgD 、および IgE に見られる構造である。高分子量の免疫グロブリンでは、4本鎖の構造単位が繰り返される。すなわち、 IgM は、一般的に、4本鎖の基本ユニットをジスルフィド結合によって結合させた五量体として存在する。 IgA グロブリンと、場合によっては IgG グロブリンも、血清中ではマルチマーの形で存在することがある。マルチマーの場合、4本鎖ユニットは同じものであることもあれば、異なることもある。

本明細書の範囲に含まれる集合免疫付着因子のさまざまな例を以下に概略的に示す：

- (a) AC_L-AC_L ;
 (b) $AC_H-[AC_H, AC_L-AC_H, AC_L-V_HC_H]$ または $V_LC_L-AC_H$;
 (c) $AC_L-AC_H-[AC_L-AC_H, AC_L-V_HC_H, V_LC_L-AC_H]$ または $V_LC_L-V_HC_H$;

- (d) $AC_L-V_HC_H-[AC_H]$ または $AC_L-V_HC_H$ または $V_LC_L-AC_H$;
 (e) $V_LC_L-AC_H-[AC_L-V_HC_H]$ または $V_LC_L-AC_H$; および
 (f) $[A-Y]_n-[V_LC_L-V_HC_H]_2$;

ここで、Aは、それぞれ、同一か異なった付着因子のアミノ酸配列を表しており

- V_L は、免疫グロブリン軽鎖の変域ドメインであり ;
 V_H は、免疫グロブリン重鎖の変域ドメインであり ;
 C_L は、免疫グロブリン軽鎖の定常ドメインであり ;
 C_H は、免疫グロブリン重鎖の定常ドメインであり ;
 n は、1 よりも大きい整数であり ;
 Y は、共有結合的な架橋剤の残基を示している。

簡潔を期するために、上記の構造は、主要な特徴を示しているにすぎず、結合ドメイン (J) や、免疫グロブリンのその他のドメインは示されていない。さらに、ジスルフィド結合も示されていない。しかし、このようなドメインが結合活性にとって必要である場合には、それらが、免疫グロブリン分子の中で占める通常の位置に提示されるよう構成されるべきである。

または、キメラ重鎖を含む免疫グロブリンを得るために、免疫グロブリンの重鎖と軽鎖の配列の間に付着因子の配列を挿入することも可能である。この実施態様では、免疫グロブリンの各アームにおける、免疫グロブリン重鎖のヒンジと C_H2 ドメインの間か、または C_H2 と C_H3 ドメインの間の $3'$ 末端に付着因子の配列を融合させる。同様の構築物が、Hoogenboomら、Mol. Immunol. 28:1027-1037 (1991) によって報告されている。

免疫グロブリンの軽鎖が、付着因子-免疫グロブリン重鎖融合ポリペプチドに共有的に結合しているか、または、付着因子に直接融合するかして存在することであろう。前者の場合、免疫グロブリン軽鎖をコードするDNAが、典型的には

、付着因子-免疫グロブリン重鎖融合タンパク質をコードするDNAとともに発現する。分泌されるときに、ハイブリッドの重鎖と軽鎖が共有的結合して、二つのジスルフィド結合で結ばれた免疫グロブリン重鎖-軽鎖対を含む免疫グロブリン様構造物が提供される。このような構造物を調製するのに適した方法は、例えば、1989年3月28日公開の米国特許第4,816,567号に開示されている。

好ましい実施態様において、本発明の免疫付着因子の構築に用いる免疫グロブリンの配列は、IgG免疫グロブリン重鎖の定常ドメインに由来する。ヒトの免疫付着因子については、ヒトIgG₃およびIgG₃免疫グロブリンの配列が好ましい。IgG₁を使用することの主な利点は、固定したプロテインA上で、IgG₁免疫付着因子を効率的に精製できることにある。これに対して、IgG₃の精製には、これよりもかなり使い勝手の悪い媒体であるプロテインGが必要となる。しかし、特定の免疫付着因子構築物のIgの融合相手を選ぶときには、免疫グロブリンのその他の構造的性質および機能的性質も考慮すべきである。例えば、IgG₃のヒンジは、より長く、柔軟性もより高いため、IgG₁に融合させると折り畳まれずに正しく機能することができないような大きな“付着因子”ドメインを受け入れることができる。もう一つ考慮すべきなのは、結合価である。IgG免疫付着因子は2価性のホモダイマーであるが、IgAおよびIgMなどのIgサブタイプは、それぞれ、基本的なIgホモダイマーユニットからなるダイマーと五量体を生じよう。インビゴでの実用に供するために設計された免疫付着因子では、Fc領域によって特定される薬理動態的性質およびエフェクター機能も重要である。IgG₁、IgG₂およびIgG₄はすべて、インビゴでの半減期が21日で、補体系を活性化する相対的能力はそれぞれ異なる。IgG₄は、補体を活性化せず、IgG₂は、IgG₁よりもかなり弱くしか補体活性を活性化しない。さらに、IgG₁とは異なって、IgG₂は、単核球または好中球上のFcレセプターには結合しない。補体の活性化に関しては、IgG₂が最適であるが、インビゴでの半減期が、他のIgGアイソタイプの約3分の1である。ヒトの治療薬として使用するために、免疫付着因子を設計するときに考慮すべき他の重要

な点は、特定のアイソタイプがもつアロタイプ変異体の数である。一般的には、血清学的に区別されるアロタイプの数が少ない IgG のアイソタイプほど好ましい。例えば、IgG₁ は、血清学的に区別されるアロタイプ部位を 4 つしかもっておらず、これらのうち 2 つは (G1m2) は Fc 領域に位置しているが、このうちの 1 つの部位である G1m1 は、免疫原性がない。これに対して、IgG₃ には 12 の血清学的に区別されるアロタイプがあり、それらのすべてが Fc 領域中において、その内の 3 つの部位 (G3m5、11 および 21) だけが免疫原性の

ない一つのアロタイプをもっている。したがって、γ1 免疫付着因子よりも、γ3 免疫付着因子の方が免疫原としての可能性が高い。

付着因子部分をフレームにコードする cDNA 配列を、Ig の cDNA 配列にフレームを合わせて融合させることによって、もっとも好都合に免疫付着因子が構築される。しかし、ゲノムの Ig フラグメントに融合させることもできる (例えば、Gascoigne ら、上記; Aruffo ら、Cell 61:1303-1313 (1990); および Stamenkovic ら、Cell 66:1133-1144 (1991)) 参照)。後者のタイプの融合には、発現のための Ig 調節配列が存在することが必要である。IgG の重鎖定常領域をコードする cDNA は、脾臓または末梢血のリンパ球由来の cDNA ライブラリーからの公開された配列をもとに、ハイブリダイゼーションまたはポリメラーゼ連鎖反応 (PCR) 技術によって分離することができる。免疫付着因子の“付着因子”と Ig 部分をコードする cDNA を、選んだ宿主細胞の中で効率的に発現させるためのプラスミドベクターの中にひとつながりになるように挿入する。

2. 隆起および/または空洞の作出

隆起および/または空洞を形成するもとなる残基を選択するための最初の工程として、X 線結晶解析や NMR など、当技術分野において既知の技術を用いて、ヘテロマルチマーの三次元構造を得る。三次元構造に基づいて、当業者は、接触面の残基を同定することができる。

好ましい接触面は、免疫グロブリン定常ドメインの C_H3 ドメインである。各

種の IgG サブタイプの接触面残基と”埋もれた”残基が同定されていたため、IgG、IgA、IgD、IgE、および IgM の C_H3 ドメインの接触面の残基が同定されており(例えば、PCT/US96/01598 を参照、その全文が、参照してここに組み込まれる)、それらを含むことは、取り入れる残基と置換するのに最適である。C_H3 接触面を改変するための基礎となるのは、X 線結晶解析によって、ヒト IgG₁ 重鎖の間に生じる Fc 領域での分子間結合が、C_H3 ドメイン間では広範なタンパク質/タンパク質間相互作用を含むのに対して、グリコシル化された C_H2 ドメインでは、その炭水化物を介して結合するという

ことが示されたことである。(Deisenhofer, Biochem. 20 : 2361-2370 (1981))。さらに、重鎖が切断されて、C_H2 および C_H3 ドメインが除去されないかぎり、哺乳動物細胞における抗体発現の際に効率的に形成される二つの重鎖間ジスルフィド結合が存在する(Kingら、Biochem. J. 281 : 317 (1992))。したがって、重鎖の集合は、ジスルフィド結合を促進すると考えられ、その逆ではないと考えられる。これらの構造および機能に関するデータをまとめて考えると、抗体の重鎖の結合は C_H3 部位によってもたらされるという仮説に至る。さらに、C_H3 ドメイン間の接触面を改変して、異なった重鎖のヘテロマルチマーの形成を促進して、対応するホモマルチマーの集合を阻害することができるかもしれないという推測がなされた。本明細書で説明する実験によって、この方法を用いれば、ホモマルチマーよりもヘテロマルチマーの形成を促進することが可能なことが示された。したがって、目的のポリペプチドと抗体の C_H3 部位とを含むポリペプチド融合体を作出して、第一または第二のポリペプチドを形成させることができる。好ましい C_H3 ドメインは、ヒト IgG₁ のような IgG 抗体に由来するものである。

隆起または空洞を形成するための候補となりうる接触面残基が同定されている。”埋もれた”残基を選んで置き換えることが好ましい。ある残基が埋込まれているか否かを判定するために、Lee ら、J. Mol. Biol. 55 : 379-400 (1971) の表面接触プログラムを用いて、接触面にある残基と溶媒との接触可能性 (SA) を計算することができる。そして、第一と第二のポリペ

プチドのそれぞれの残基について、他のポリペプチドを除いた上で、SAを別々に計算することができる。そして、SA（ダイマー）－SA（モノマー）という等式を用いて、接触面のモノマー型とダイマー型の間の各残基のSAの差異を計算することができる。これによって、ダイマーを形成するときにSAが減少する残基のリストが示される。ダイマーの各残基のSAを、同じアミノ酸のトリペプチドGly-X-GlyのSAの理論値と比較する。ただし、X=目的のアミノ酸（Roseら、Science 229:834-838(1985)）。（a）モノマーに較べてダイマーでSA減少した残基、および（b）SAが、対応するトリペプチドにおけるSAの26%よりも少ない残基を接触面残基と考え

る。2つの分類を明らかにすることができる。すなわち、対応するトリペプチドに較べて10%よりも低いSAをもつ残基（すなわち、“埋もれた”残基）、および、対応するトリペプチドに較べて10%よりも高く25%よりは低いSAをもつ残基（すなわち、“一部埋もれた”残基）である（下記の表1参照）

表 1

残基 No.†	SA欠如モノマー→ダイマー		%トリペプチド	
	ポリペプチドA	ポリペプチドB	ポリペプチドA	ポリペプチドB
Q347	22.1	31.0	25.0	26.5
Y349	79.8	83.9	5.2	5.7
L351	67.4	77.7	3.9	2.0
S354	53.4	52.8	11.3	11.7
E357	43.7	45.3	0.4	1.3
S364	21.5	15.1	0.5	1.4
T366	29.3	25.8	0.0	0.1
L368	25.5	29.7	1.0	1.1
K370	55.8	62.3	11.5	11.0
T394	64.0	58.5	0.6	1.4
V397	50.3	49.5	13.2	11.0
D399	39.7	33.7	5.7	5.7
F405	53.7	52.1	0.0	0.0
Y407	89.1	90.3	0.0	0.0
K409	86.8	92.3	0.7	0.6
T411	4.3	7.5	12.7	9.8

† 残基番号は、IgG結晶構造にある通り (Deisenhofer, Biochemistry 20:2361-2370(1981))

ポリペプチド鎖構造に対する残基置換の効果は、Insight™プログラム (Biosym Technologies) などの分子図形モデリングプログラムを用いて、調べることができる。このプログラムを用いて、第一のポリペプチドの接触面中に埋もれた残基で、側鎖容量の小さい残基を、例えば、より大き

な側鎖容量をもつ残基（すなわち、隆起）に変えることができる。そして、第二のポリペプチドの接触面中の残基で、隆起に隣接する残基を調べて、空洞を形成するために適した残基を見つける。通常、この残基は側鎖容量が大きいので、側鎖容量の小さな残基と置き換える。一定の実施態様において、接触面の三次元構造を調べると、第一のポリペプチドの接触面上に適当な位置に置かれた、適当な

大きさの隆起、または第二のポリペプチドの接触面上の空洞が明らかになるはずである。これらの例では、単一突然変異体、すなわち、合成によって導入された隆起または空洞をモデル化する必要があるだけである。

第一および第二のポリペプチドがそれぞれ C_{H3} ドメインを含む場合に、置換することのできる元の残基を選択することに関しては、ヒトIgG₁の C_{H3}/C_{H1} の接触面は、各表面から 1090 \AA^2 埋もれた4つの逆平行 β 鎖上にある各ドメイン上の16の残基を含んでいる (Deisenhofer, 上記、およびMiller, J. Mol. Biol. 216:965(1990))。突然変異は、好ましくは、二つの中央の逆平行 β 鎖上にある残基を標的とする。この目的は、作出した隆起が、相手方の C_{H3} ドメインの相補的な空洞の中に入らずに、周囲の溶媒の中に突出して親和してしまう危険を最小限にするためである。

分子モデリングによって、好ましい元/取り込み残基が一旦同定されたら、当技術分野において周知の技術を用いて、ポリペプチドの中にアミノ酸置換を導入する。通常は、ポリペプチドをコードするDNAは、突然変異誘発：実用的方法 (Mutagenesis: a Practical Approach)、上記、に記載されている技術を用いて遺伝子工学により改変する。

オリゴヌクレオチドによる突然変異誘発が、第一または第二のポリペプチドをコードするDNAの置換変異体を調製するための好ましい方法である。この技術は、Adelmanら、DNA, 2:183 (1983) によって説明されているように、当技術分野において周知の技術である。簡単に述べると、所望の変異をコードしているオリゴヌクレオチドをDNA鋳型とハイブリダイズさせることによって、第一または第二のポリペプチドDNAを改変する。この鋳型DNAは、ヘテロマルチマーの未変異または天然のDNA配列を含む、一本鎖のプラスミドまたはバクテリオファージである。ハイブリダイゼーション後、DNAポリメ

ラーゼを用いて、オリゴヌクレオチドプライマーを取り込み、かつ、ヘテロマルチマーDNAにおいて選択された変異をコードする、前記鋳型の第二の相補鎖の全長を合成する。

Wellsら、Gene 34:315 (1985) が述べているように、目的とするDNA領域を、相補的なオリゴヌクレオチドをアニーリングさせて作製した合成変異フラグメントで置換することによって、カセット突然変異誘発を行なうことができる。PCR突然変異も、第一または第二ポリペプチドDNAの変異配列を作製するのに適している。以下の考察においてはDNAを引用しているが、この技術は、RNAでも応用することができると解される。PCR技術とは、一般的には、次の手順をさす (Erllich, Science 252:1643-1650 (1991), R. Higuchi が担当した章, p. 61-70を参照)。

隆起または空洞の突然変異以外にも、本発明は、ヘテロマルチマーのDNAの中に適当なヌクレオチド変異を導入するか、または所望のヘテロマルチマーポリペプチドを合成することによって調製することのできるヘテロマルチマーのアミノ酸配列の変異配列を含む。このような変異配列には、例えば、ヘテロマルチマーを形成する第一および第二のポリペプチドのアミノ酸配列中の残基の欠失、挿入、または置換が含まれる。最終的な構築物が望ましい抗原結合特性をもっているとするれば、最終的な構築物ができるように、欠失、挿入および置換を組み合わせる。グリコシル化部位の数と位置を変更したりして、アミノ酸を変えることによっても、ヘテロマルチマーの翻訳後のプロセッシングを変えることができる。

突然変異を誘発するのに好ましい位置にある、ヘテロマルチマーポリペプチドの所定の残基または領域を同定するための有用な方法は、CunninghamとWells、Science 244:1081-1085 (1989) によって述べられている“アラニンスキャニング突然変異誘発法”といわれるものである。ここで、標的残基の残基またはそのグループが同定され(例えば、Arg、Asp、His、LysおよびGluなどの荷電性残基)、中性のアミノ酸または負に荷電したアミノ酸(もっとも好ましくは、アラニンまたはポリアラニン)で置き換えて、アミノ酸と、細胞の内外の周囲の水性環境との相互作用に影響を

与える。そして、置換部位においてさらに、またはそれに代えて別の変異残基を導入することによって、置換に対して機能的な感受性を示すドメインをさらに明

確にすることができる。このように、アミノ酸配列変異を導入するための部位が予め決まっても、突然変異の性質そのものを予め決める必要はない。

通常、突然変異には、ヘテロマルチマーの非機能的な領域における保存的なアミノ酸置換が含まれる。突然変異の例を表2に示す。

表 2

元の残基	置換の実例	好ましい置換基
Ala (A)	Val; Leu; Ile	Val
Arg (R)	Lys; Gln; Asn	Lys
Asn (N)	Gln; His; Lys; Arg	Gln
Asp (D)	Glu	Glu
Cys (C)	Ser	Ser
Gln (Q)	Asn	Asn
Glu (E)	Asp	Asp
Gly (G)	Pro; Ala	Ala
His (H)	Asn; Gln; Lys; Arg	Arg
Ile (I)	Leu; Val; Met; Ala; Phe; メチルベンジル	Leu
Leu (L)	メチルベンジル ; Ile; Val; Met; Ala; Phe	Ile
Lys (K)	Arg; Gln; Asn	Arg
Met (M)	Leu; Phe; Ile	Leu
Phe (F)	Leu; Val; Ile; Ala; Tyr	Leu
Pro (P)	Ala	Ala
Ser (S)	Thr	Thr
Thr (T)	Ser	Ser
Trp (W)	Tyr; Phe	Tyr
Tyr (Y)	Trp; Phe; Thr; Ser	Phe
Val (V)	Ile; Leu; Met; Phe; Ala; メチルベンジル	Leu

ヘテロマルチマーのポリペプチドの共有修飾も、本発明の範囲に含まれる。ヘテロマルチマーの共有修飾は、ヘテロマルチマー、またはそのフラグメントの標的アミノ酸残基を、選ばれた側鎖またはN末端またはC末端の残基と反応することのできる有機的誘導化剤と反応させて、分子の中に導入することができる。ヘ

テロマルチマーポリペプチドの別のタイプの共有修飾で、本発明の範囲に含まれるものには、ポリペプチドの本来のグリコシル化パターンを改変することが含まれる。改変とは、もとのヘテロマルチマーの中に見られる炭水化物部分を一つ以上欠失させるか、および／または、もとのヘテロマルチマーには存在しないグリコシル化部位を一つ以上付加することを意味する。ヘテロマルチマーポリペプチドへのグリコシル化部位の付加は、一つ以上のN結合型グリコシル化部位が含まれるよう、アミノ酸配列を改変することによって適宜行われる。一つ以上のセリンまたはトレオニン残基を、もとのヘテロマルチマー配列に付加または置換することによって改変を行なうこともできる(O結合型グリコシル化部位)。簡単にするために、好ましくは、DNAレベルでの変更によって、特に、所望のアミノ酸に翻訳されるコドンを作成するよう、ヘテロマルチマーポリペプチドをコードするDNAの予め決定された塩基において変異させることによって、ヘテロマルチマーのアミノ酸配列を改変する。ヘテロマルチマーポリペプチド上の炭水化物部分の数を増加させる別の方法は、化学結合または酵素結合によってグリコシドをポリペプチドに結合させることである。これらの方法については、1987年9月11日発行の国際特許公開第87/05330号、およびAppl. in Wriston, CRC Crit. Rev. Biochem. pp. 259-306 (1981)に記載されている。ヘテロマルチマーに存在する炭水化物部分の削除は、化学的または酵素的に行なうことができる。

ヘテロマルチマーの別のタイプの共有修飾には、ヘテロマルチマーポリペプチドを、米国特許第4,640,835号;第4,496,689号;第4,301,144号;第4,670,417号;第4,791,192号;および第4,179,337号において提示されている方法で、例えば、ポリエチレングリコール、ポリプロピレングリコール、またはポリオキシアルキレンなど、さまざまな非タンパク質性ポリマーの一つに結合させることが含まれる。

変異ヘテロマルチマーの特性を前もって予測することは困難であるため、回収された変異体をスクリーニングして、最適な変異体を選択することが必要であると認められよう。

3. 共通の脛鎖をもつヘテロマルチマーの発現

DNAを突然変異させて、本明細書で開示されているような共通の脛鎖を選択した後、当技術分野において広く利用可能な組換え技術を用いて、この分子をコードするDNAを発現させる。しばしば、優れた発現系は、ヘテロマルチマーを適切にグルコシル化するための(例えば、グリコシル化されている抗体ドメインを含むヘテロマルチマーの場合など)、哺乳動物細胞の発現ベクターと宿主とを含んでいる。しかし、下で詳述するように、この分子は、原核生物の発現系で産生させることもできる。通常、一つのベクター、または別々のベクター上に存在する、第一ポリペプチド、第二ポリペプチド、共通の脛鎖ポリペプチド、および、ヘテロマルチマーを形成するのに必要な別のポリペプチドのすべてをコードするDNAによっての宿主細胞を形質転換する。しかし、第一ポリペプチド、第二ポリペプチド、および共通の脛鎖ポリペプチド(ヘテロマルチマーの成分)を、別々の発現系で発現させ、発現したポリペプチドをインビトロで結合させることも可能である。

ヘテロマルチマーと共通の脛鎖をコードする核酸(例えば、cDNAまたはゲノムDNA)を、さらなるクローニング(DNA増幅)または発現のために、複製可能なベクターの中に挿入する。多くのベクターを利用することができる。一般的に、ベクターの構成要素として、次のものを一つ以上含むが、これらに限定はされない。すなわち、シグナル配列、複製開始点、一つ以上のマーカー遺伝子、エンハンサー因子、プロモーター、および転写終結配列。

ヘテロマルチマーの成分であるポリペプチドは、シグナル配列、または、それ以外で、成熟タンパク質またはポリペプチドのN末端に特異的な切断部位をもつポリペプチドに融合したポリペプチドとして作製することができる。一般的に、シグナル配列は、ベクターの成分であるか、または、ベクターの中に挿入されるDNAの一部であろう。好んで選ばれる異種由来のシグナル配列は、宿主細胞に

よって認識され、プロセッシングされる(すなわち、シグナルペプチダーゼによって開裂される)配列である。原核生物の宿主細胞では、シグナル配列を、例えば、アルカリホスファターゼ、ペニシリナーゼ、lpp、または熱安定性エンテ

ロトキシン I の先導配列からなるグループから選択される、原核生物のシグナル配列で置き換えることができる。酵母での分泌を行なわせるためには、天然のシグナル配列を、例えば、酵母インベルターゼ、 α 因子の先導配列(サッカロマイセス (*Saccharomyces*) とクレイベロマイセス (*Kluyveromyces*) α 因子の先導配列、後者については、1991年4月23日公開の米国特許第5,010,182号に記載されている)、または酸性ホスファターゼの先導配列、*C. アルビカンス* (*C. albicans*) のグルコアミラーゼの先導配列(1990年4月4日公開の欧州特許第362,179号)、または、1990年11月15日発行の国際特許公開第90/13646号に記載されているシグナルなどによって置換することができる。哺乳動物細胞で発現させるときには、本来のシグナル配列(例えば、抗体または付着因子のプレ配列で、通常、インビボで、これらの分子をヒト細胞から分泌させる配列)で十分であるが、哺乳動物の別のシグナル配列も適しているし、また、例えば、単純ヘルペスの gDシグナルのような、ウイルスの分添リーダーも適当であろう。このような前駆体領域に対するDNAを、読み枠において、ヘテロマルチマーを形成するポリペプチドをコードするDNAと連結させる。

発現ベクターもクローニングベクターも、一つ以上の選ばれた宿主細胞の中でベクターの複製が可能になる塩基配列を含んでいる。一般的に、クローニングベクターにおいては、この配列は、宿主の染色体DNAとは独立に、ベクターが複製できるようにする配列であり、複製開始点または自律複製配列を含む配列である。このような配列は、さまざまな細菌、酵母、およびウイルスでよく知られている。プラスミド pBR322 の複製開始点は、ほとんどのグラム陰性菌に適合し、2 μ プラスミドの開始点は酵母に適合し、また、さまざまなウイルスの開始点 (SV40、ポリオーマ、アデノウイルス、VSV、またはBPV) は、哺乳動物細胞でのクローニングベクターに有用である。一般的に、複製開始点という構成因子は、哺乳動物の発現ベクターには不要である (SV40 の複製開始点は、

初期プロモーターを含んでいるというだけの理由で一般的には用いられている)

。発現ベクターとクローニングベクターは、選抜可能マーカーとも言われる選抜用遺伝子を持っていなければならない。典型的な選抜用遺伝子は、(a)例えば、アンピシリン、ネオマイシン、メトトレキサートまたはテトラサイクリンなどの抗生物質またはその他の毒素に対する抵抗性を付与するタンパク、(b)栄養要求性欠損を補うタンパク、または(c)例えば、バシラス属(*Bacilli*)のD-アラニンラセマーゼをコードする遺伝子のように、複合培地からは摂取できない重要な栄養分を供給するタンパクをコードする。選抜計画の一例では、宿主細胞の増殖を停止させるための薬剤を利用する。異種由来の遺伝子によって形質転換するのに成功した細胞は、薬剤耐性を付与するタンパク質を産生し、それによって、選抜試験を生き残る。このような優性選抜の例では、ネオマイシン(Southernら, *J. Molec. Appl. Genet.* 1:327(1982))、マイコフェノール酸(Mulliganら, *Science* 209:1422(1980))、またはハイグロマイシン(Sugdenら, *Mol. Cell. Biol.* 5:410-413(1985))という薬剤が用いられる。上記の3つの例は、それぞれ、G418もしくはネオマイシン(ダネチン(*geneticin*)), Xgpt(マイコフェノール酸)、またはハイグロマイシンという、適当な薬剤に対する抵抗性を持ち込むために、真核生物の遺伝子の調節下に置かれた細菌遺伝子が用いられている。

哺乳動物細胞にとって適当な選抜マーカーのもう一つの例は、DHFR、またはチミジンキナーゼのように、ヘテロマルチマーの核酸を取り込む細胞成分の同定を可能にする選抜マーカーである。マーカーを取り込んだために、形質転換体だけが、唯一、適応して生き残れるという選択圧の下に、哺乳動物細胞の形質転換体を置く。培地の中の選抜用薬剤の濃度を連続的に変化させ、それによって選抜用遺伝子とヘテロマルチマーをコードするDNAの両方の増幅がもたらされるような条件の下で形質転換体を培養することによって選択圧をかける。増幅されたDNAからは大量のヘテロマルチマーが合成される。この他に増幅可能な遺伝子の例には、メタロチオネイン-1および-2、好ましくは、霊長類のメタロチオネイン遺伝子、アデニンシデアミナーゼ、オルニチンデカルボキシラーゼなど

がある。

例えば、まず、DHFRの競合的な拮抗剤であるメトトレキセート (Mtx) を含む培養培地の中で、全部の形質転換細胞を培養して、DHFR選抜用遺伝子によって形質転換された細胞を同定する。野生型のDHFRを用いるときに、適当な宿主細胞は、UrlaubとChasin, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 77:4216 (1980) による説明にしたがって、調製および増殖させたチャイニーズハムスター卵巣 (CHO) 細胞系のDHFR活性欠損株である。次に、形質転換された細胞を、濃度を上げたメトトレキセートに曝す。これによって、DHFR遺伝子のコピーが多数合成されるようになり、同時に、ヘテロマルチマーの成分をコードするDNAなど、発現ベクターを含むその他の遺伝子のコピーも多数合成されるようになる。この増幅技術は、例えば、ATCC CCL62、CHO-K1などの適当な宿主とともに用いることができ、Mtxに高い耐性をもつ変異DHFR遺伝子を用いるならば、内生的なDHFRがあったとしても構わない(欧州特許第117,060号)。

または、ヘテロマルチマー、野生型DHFRタンパク質、およびアミノグリコシド3'-ホスホトランスフェラーゼ (APH) などの選抜マーカーをコードするDNA配列によって形質転換または同時形質転換された宿主細胞 (特に、内生DHFRを含む野生型宿主) は、例えば、カナマイシン、ネオマイシン、またはG418などのアミノグリコシド系抗生物質選抜マーカーに対する選抜用薬剤を含む培地の中で細胞を増殖させることによって選抜することができる。米国特許第4,965,199号参照。

酵母の中で用いるための適当な選抜用遺伝子は、酵母のプラスミドYRp7の中にあるtrp1遺伝子である。(Stinchcombら、Nature 282:39(1979);Kingsmanら、Gene 7:141(1979);または、Tschemperら、Gene 10:157(1980))。trp1遺伝子は、トリプトファンの中では増殖できない酵母の変異株、例えば、ATCC 44076、またはPEP4-1に対する選抜マーカーを提供する(Jones, Genetics 85:12(1977))。酵母宿主ゲノムにtrp1障害があることによって、トリプトファンなしで増殖させることによって、

形質転換体を検出するための効果的な環境が提供される。同様に、Leu⁻2欠損酵母株(ATCC 20,622または38,626)は、Leu2遺伝子をもつ既知のプラスミドによって相補される。

さらに、クルイペロマイセス属の酵母を形質転換するためには、1.6 μ m環状プラスミドpKD1由来のベクターを用いることができる。Bianchiら、Curr. Genet 12:185(1987)。さらに最近、組換えウシケモシンの大量生産のための発現系が報告された。Van den Berg, Bio/Technology 8:135(1990)。クルイペロマイセス属の工業用菌株により成熟組換えヒト血清アルブミンを分泌させるための、安定したマルチコピー発現ベクターも開示されている(Fleerら、Bio/Technology 9:968-975(1991))。

発現ベクターとクローニングベクターは、通常、宿主生物によって認識され、ヘテロマルチマーの核酸に機能的に結合しているプロモーターを含む。宿主に可能性のある、さまざまな細胞によって認識されるプロモーターが多数ある。制限酵素消化によって、もとなるDNAからプロモーターを除去し、分離したプロモーターをベクターに挿入にして、これらのプロモーターは、ヘテロマルチマーをコードするDNAに機能的に連結する。

原核生物宿主で使用するのに適したプロモーターには、 β -ラクタマーゼおよびラクトースのプロモーター系(Changら、Nature 275:615(1978)；およびGoeddelら、Nature 281:544(1979))、アルカリホスファターゼ、トリプトファン(trp)プロモーター系(Goeddelら、Nucleic Acids Res., 8:4057(1980))、および欧州特許第36,776号)、および、tacプロモーターなどのハイブリッドプロモーター(deBoerら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 80:21-25(1983))が含まれる。しかし、細菌のこれ以外の既知のプロモーターが適当である。それらの塩基配列は公開されているので、当業者は、必要な制限酵素部位をもたらすためのリンカーまたはアダプターを用いて、ヘテロマルチマーをコードするDNAに機能的にプロモーターを連結させることができる(Siebenlistら、Cell 20

: 269(1980))。また、細菌の系で使用するためのプロモーターは、ヘテロマルチマーをコードするDNAに機能的に連結したシャイン-ダルガーノ (S. D.) 配列も含んでいる。

プロモーターの配列は、真核生物で知られている。実質的にすべての真核生物遺伝子が、転写開始部位から約25から30塩基上流にあるATに富む領域を持っている。多くの遺伝子の転写開始点から上流70から80塩基のところに見つかった別の配列とはCXC AAT領域である。ただし、Xを任意のスクレオチドである。殆どの真核生物遺伝子の3'末端には、コーディング配列の3'末端にポリAテールを付加するためのシグナルらしいAATAAA配列がある。これらの配列はすべて、真核生物の発現ベクターの中に適当に挿入する。

酵母宿主とともに使用するのに適したプロモーター配列の例には、3-ホスホグリセリン酸キナーゼのプロモーター(Hitzemanら、J. Biol. Chem. 255:2073(1980))、または、エノラーゼ、グリセルアルデヒド-3-リン酸デヒドロゲナーゼ、ヘキソキナーゼ、ビルビン酸デカルボキシラーゼ、ホスホフルクトキナーゼ、グルコース-6-リン酸イソメラーゼ、3-ホスホグリシン酸ムターゼ、ビルビン酸キナーゼ、トリオースリン酸イソメラーゼ、ホスホグルコースイソメラーゼ、およびグルコキナーゼなど、その他の解糖酵素のプロモーター(Hessら、J. Adv. Enzyme. Reg. 7:149(1968);および、Holland, Biochemistry 17:4900(1978))が含まれる。

その他の酵母プロモーターで、増殖条件によって転写を調節するという、さらに別の利点をもつ誘導的プロモーターは、アルコールデヒドロゲナーゼ2、イソシトクロムC、酸性ホスファターゼ、窒素代謝に関係する分解酵素、メタロチオネイン、グリセルアルデヒド-3-リン酸デヒドロゲナーゼ、および、マルトースおよびガラクトース利用に関与する酵素のプロモーター領域である。酵母での発現に用いるのに適したベクターとプロモーターについては、Hitzemanら、欧州特許第73,657A号でさらに説明されている。また、酵母のエンハンサーも、酵母プロモーターとともに適宜用いられる。

哺乳動物の宿主細胞での、ベクターからのヘテロマルチマーの転写は、例えば

ポリオーマウイルス、鶏痘ウイルス(1989年7月5日発行の英国特許第2, 211, 504号)、アデノウイルス(アデノウイルス2など)、ウシバビローマウイルス、トリ肉腫ウイルス、サイトメガロウイルス、レトロウイルス、B型肝炎ウイルス、および、もっとも好ましくはシミアンウイルス40 (SV40) などのウイルスのゲノムから得られたプロモーター、例えば、アクチンプロモーターまたは免疫グロブリンプロモーターなど、異種由来の哺乳動物のプロモーター、または、ヒートショックプロモーターによって調節される。

SV40ウイルスの前者および後者のプロモーターは、都合のよいことに、SV40ウイルスの複製開始点も含むSV40制限酵素フラグメントとして得られる。Fiersら、*Nature* 273:113(1978); MulliganとBerg、*Science* 209:1422-1427 (1980); Pavlakisら、*Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 78:7398-7402(1981)。ヒトサイトメガロウイルス最早期プロモーターは、都合よく、Hind III E制限酵素フラグメントとして得られる。Greenawayら、*Gene* 18:355-360(1982)。ウシバビローマウイルスをベクターとして用いた、哺乳動物の宿主の中でDNAを発現させるための系が米国特許第4, 419, 446号に記載されている。この系を改変したものが、米国特許第4, 601, 978号に記載されている。また、免疫インターフェロンをコードするcDNAのサル細胞での発現については、Grayら、*Nature* 295:503-508(1982); 単純ヘルペスウイルス由来のチミジンキナーゼプロモーターの調節下での、ヒトβ-インターフェロンcDNAのマウス細胞における発現については、Reyesら、*Nature* 297:598-601(1982); ヒトインターフェロンβ1遺伝子の培養マウス細胞とウサギ細胞における発現についてはCanaaniとBerg、*Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 79:5166-5170(1982); および、マウス肉腫ウイルスのLTR (長い末端反復配列) をプロモーターとして用いた、CV-1サル腎臓細胞、ニワトリ胚線維芽細胞、チャイニーズハム

スター卵巣細胞、HeLa細胞、およびマウスNIH-3T3細胞における、細菌のCAT配列の発現についてはGo

rmanら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 79:6777-6781 (1982)も参照。

高等真核生物による、ヘテロマルチマー成分をコードするDNAの転写は、ベクターの中にエンハンサー配列を挿入することによって促進することがよくある。エンハンサーは、方向や位置に比較的關係であり、転写単位に対して5'側(Laiminsら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 78:993(1981))、3'側(Luskyら、Mol. Cell. Bio. 3:1108(1983))イントロンの内部(Banerjiら、Cell 33:729(1983))、および、コーディング配列そのものの中(Osborneら、Mol. Cell. Bio. 4:1293(1984))にも見つかっている。今では、哺乳動物の遺伝子(グロビン、エラスターゼ、アルブミン、 α -フェトプロテイン、およびインシュリン)由来の多くのエンハンサー配列が知られている。しかし、典型的には、真核生物細胞のウイルスに由来するエンハンサーが使用される。例としては、複製開始点の後方側(100-270bp)にあるSV40エンハンサー、サイトメガロウイルス初期プロモーターのエンハンサー、複製開始点の後方側にあるポリオーマエンハンサー、およびアデノウイルスエンハンサーなどがある。また、真核生物のプロモーターを活性化するための促進因子については(Yanivら、Nature 297:17-18(1982))を参照。エンハンサーは、ベクターの中のヘテロマルチマーをコードする配列の5'側か3'側の位置に挿入することができるが、好ましくは、プロモーターの5'側の部位に存在する。

真核宿主細胞(酵母、菌類、昆虫、植物、動物、ヒト、またはその他の多細胞生物からの有核細胞)で用いられる発現ベクターは、転写の終結、およびmRNAの安定化に必要な配列も含んでいる。このような配列は、真核生物またはウイルスのDNAまたはcDNAの5'側、場合によっては3'側にある非翻訳領域から広く利用することができる。これらの領域には、ヘテロマルチマーをコード

するmRNAの非翻訳部位のポリアデニル化フラグメントとして転写されるスクレオチド分節が含まれる。

上記で挙げた構成要素の一つ以上含む適当なベクターを構築するには、標準的

なライゲーション技術を用いる。分離したプラスミドまたはDNAフラグメントは、必要とするプラスミドを作成するのに望ましい形になるように、開裂し、加工してから再連結する。

構築したプラスミドの配列が正しいことを確認するための解析を行なうために、ライゲーション混合液を用いて、大腸菌K12菌株294 (ATCC 31, 446) を形質転換して、アンピシリン耐性またはテトラサイクリン耐性によって選抜された、形質転換に成功した株が適正なものである。形質転換からプラスミドを調製して、制限酵素消化によって解析し、および/または、Messingら、Nucleic Acids Res., 9:309 (1981) の方法、またはMaxamら、Methods in Enzymology 65:499 (1980) の方法によって配列決定を行なう。

本発明の実施において特に有用なのは、ヘテロマルチマーをコードするDNAを哺乳動物細胞の中で一過性発現をもたらす発現ベクターである。一般的には、一過性発現には、宿主細胞が多くの発現ベクターのコピーをもち、次いで、発現ベクターによってコードされる所望のポリペプチドを大量に合成するように、宿主細胞の中で効率的に複製することのできる発現ベクターを使用することが含まれる。Sambrookら、上記、pp. 16. 17-16. 22。適当な発現ベクターと宿主細胞を含む一過性発現系によって、クローニングされたDNAによってコードされているポリペプチドを便利に陽性のものを同定することと、所望の結合特性/親和性、または、本発明によって作出される、非天然のジスルフィド結合をもたないヘテロマルチマーまたはホモマルチマーに対して、所期のゲル泳動度をもつヘテロマルチマーを迅速にスクリーニングすることが可能になる。

脊椎動物の組換え細胞培養でヘテロマルチマーを合成するように調整するのに適した、この他の方法、ベクター、および宿主細胞については、Gethingら、Nature 293:620-625 (1981); Manteira, Na

ture 281:40-46(1979);欧州特許第117,060号;および欧州特許第117,058号に記載されている。哺乳動物の培養細胞でヘテロマルチマーを発現させるのに特に役立つプラスミドは、pRK5(欧州特許第307,247号)またはpSV16B(1991年6月13日発行のPCT

国際特許公開第91/08291号)である。

ヘテロマルチマーを発現させるために、どの宿主細胞系を選択するかは、主に、発現ベクターによって決まる。もう一つ考慮すべきなのは、必要とするタンパク質量である。ミリグラム単位の量を、一過的形質転換によって産生することができる。例えば、アデノウイルスEIAーによって形質転換された293ヒト胚腎臓細胞系を、ヘテロマルチマーの効率的な発現が可能になるよう、リン酸カルシウム法を修正した方法によって、pRK5を基本とするベクターで一過的に形質転換することができる。CDM8を基本とするベクターを用いて、DEAE-デキストラン法によってCOS細胞を形質転換することができる(Aruffoら、Cell 61:1303-1313(1990);および、Zettmeissら、DNA Cell Biol. (US)9:347-353(1990))。より大量のタンパク質が必要ならば、宿主細胞系を安定的に形質転換させた後、免疫付着因子を発現させることができる。例えば、pRK5を基本とするベクターを、ジヒドロ葉酸レダクターゼ(DHFR)をコードする別のプラスミドの存在下で、チャイニーズハムスター卵巣(CHO)細胞の中を導入して、G418に対する抵抗性を付与することができる。G418に抵抗性のクローンは、培養によって選抜することができる。これらのクローンを、DHFRのインヒビターであるメトトレキサートの量を増加させながら培養して、DHFRとヘテロマルチマーの配列をコードする遺伝子のコピー数が共に増幅されているクローンを選抜する。免疫付着因子が、N末端に疎水性のリーダー配列をもっていれば、形質転換された細胞によって加工されて分泌される可能性が高い。より複雑な構造をもつ免疫付着因子の発現には、特に適した宿主細胞が必要となろう。例えば、軽鎖またはJ鎖などの構成成分は、一定のミエロマまたはハイブリドーマの宿主細胞によって提供されよう(Gascogneら、上記;およびMart

inら、J. Virol. 67:3561-3568(1993))。

本明細書のベクターをクローニングし、発現させるのに適した、この他の宿主細胞は、上記のような原核生物、酵母、または、高等真核生物の細胞である。この目的に適した原核生物には、グラム陰性またはグラム陽性生物などの真正細菌で、例えば、腸内細菌である、例えば、大腸菌 (*E. coli*) などのエシェリ

キア属(*Escherichia*)、エンテロバクター属(*Enterobacter*)、エルウィニア属(*Erwinia*)、クレブシエラ(*Klebsiella*)、プロテウス属(*Proteus*)、例えば、ネズミチフス菌 (*Salmonella typhimurium*) などのサルモネラ属(*Salmonella*)、霊菌 (*Serratia marcescens*) などのセラチア属(*Serratia*)、およびシゲラ属(*Shigella*)、ならびに、枯草菌 (*B. subtilis*) および *B. リケニフォルミス* (*B. licheniformis*) (例えば、1989年4月12日公開のDD266, 710で開示されている *B. リケニフォルミス* 41P) などのバシラス属、緑膿菌 (*P. aeruginosa*) などのシュードモナス属、およびストレプトマイセス属 (*Streptomyces*) などである。好ましい大腸菌クローニング宿主の一つは大腸菌 294 (ATCC 31, 446) であるが、その他、大腸菌 B、大腸菌 X1776 (ATCC 31, 537)、および大腸菌 W3110 (ATCC 27, 325) などの菌株も適している。これらの例は、例示のためのものであり、制限のためのものではない。菌株 W3110 は、組換え DNA 産物の発酵のための一般的な宿主菌株であるため、この菌株は、特に好ましい宿主、または宿主の親株である。好ましくは、宿主細胞は、最小量のタンパク質分解酵素を分泌するものでなければならない。例えば、W3110 株を改変してタンパク質をコードする遺伝子に遺伝的変異を生じさせることができる。そのような宿主の例として、大腸菌 W3110 の 27C7 株などがある。27C7 の完全な遺伝子型は、*tonAΔptr3 phoAΔE15 Δ(argF-lac)169 ompTΔdegP41kan^r* である。27C7 株は、1991年10月30日に、ATCC 番号 55, 244 として、アメリカンタイプカルチャーコレクションに寄

託された。または、1990年8月7日発行の米国特許第4,946,783号で開示されている、ペリプラズマプロテアーゼの変異体をもつ大腸菌の菌株を用いることもできる。または、例えば、PCR、または、別の核酸のポリメラーゼ反応などのクローニング法が通している。

原核生物の他に、糸状菌類または酵母のような真核生物微生物が、ヘテロマルチャマーをコードするベクターに適したクローニングおよび発現のための宿主であ

る。サッカロマイセス・セレビシアエ(*Saccharomyces cerevisiae*)、すなわち一般的なパン酵母が、下等な真核生物宿主微生物の中で、もっとも一般的に用いられている。しかし、本明細書においては、分裂酵母(*Schizosaccharomyces pombe*) (BeachとNurse, *Nature* 290:140(1981); 1985年5月2日発行の欧州特許第139,383号); クルイペロマイセス属の宿主 (米国特許第4,943,529号; Fleerら、上記) で、例えば、*K. ラクティス* (*K. lactis*) (MW98-8C, CBS683, CBS4574; Louvencourtら, *J. Bacteriol.*, 737(1983)), *K. フラジリス* (*K. fragilis*) (ATCC 12,424), *K. ブルガリクス* (*K. bulgaricus*) (ATCC 16,045), *K. ウィケラミイ* (*K. wickerhamii*) (ATCC 24,178), *K. ワルティイ* (*K. waltii*) (ATCC 56,500), *K. ドロソフィラルム* (*K. drosophilum*) (ATCC 36,906; Van den Bergら、上記), *K. テルモトレランス* (*K. thermotolerans*)、および *K. マルクサヌス* (*K. marxianus*) など; ヤロウィア属 (*Yarrowia*) (欧州特許第402,226号); ピキア・パストリス (*Pichia pastoris*) (欧州特許第183,070号; Sreekrishnaら, *J. Basic Microbiol.* 28:265-278(1988)); カンジダ属; トリコデルマ・レエシア (*Trichoderma reesia*) (欧州特許第244,234号); ニューロスボラ・クラッサ (*Neurospora crassa*) (Caseら, *Proc. Natl. Acad. Sci.*

USA 76:5259-5263(1979)); シュワニオマイセス・オクシデンタリス (*Shwanniomycetes occidentalis*) などのシュワニオマイセス属(1990年10月31日発行の欧州特許第394, 538号); および、例えば、ニューロスボラ属、ペニシリウム属(*Penicillium*)、トリボクラジウム属(*Tolyposcladium*) などの糸状菌(1991年1月10日発行の国際特許公開第91/00357号)、ならびに、アスペルギルス属(*Aspergillus*) 宿主、例え

ば、A. ニドランス (*A. nidulans*) (Ballanceら, *Biochem. Biophys. Res. Commun.* 112:284-289(1983); Tilburnら, *Gene* 26:205-221(1983); Yeltonら, *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 81:1470-1474(1984)、およびA. ニガー (*A. niger*) (KellyとHynes, *EMBO J.* 4:475-479(1985))など、この他数多くの属、種、および株を用いることが可能であり、また有用でもある。

グリコシル化されたヘテロマルチマーを発現させるのに適した宿主細胞は、多細胞生物由来のものである。そのような宿主細胞は、複雑なプロセッシングを行なうことができ、グリコシル化活性をもつ。原則として、脊椎動物由来でも、無脊椎動物由来でも、どのような高等真核生物の細胞培養を使うこともできる。無脊椎動物細胞の例としては、植物細胞、昆虫細胞などがある。多数のパキロウイルス株とその変異株、および対応する昆虫宿主許容細胞として、スポドプテラ・フルギベルダ (*Spodoptera frugiperda*) (毛虫)、アエデス・アエギプチ (*Aedes aegypti*) (蚊)、アエデス・アルボピクタス (*Aedes albopictus*) (蚊)、ドロソフィラ・メラノガスター (*Drosophila melanogaster*) (ショウジョウバエ)、およびボムビクス・モリ (*Bombyx mori*) などが確認されている。例えば、Luckowら, *Bio/Technology* 6:47-55(1988); Setlowら編、遺伝子工学 (*Genetic Engineering*) 第8巻より、Millerら, pp. 277-279(プレナムパブリッ

シング社(Plenum Publishing)、1986年);および、Maedaら、Nature 315:592-594 (1985)を参照。例えば、アウトグラフィ・カリフォニカ(Autographa californica) NPVのL-1変異株、およびカイコNPV(Bombyx mori NPV)のBm-5株など、形質転換用のさまざまなウイルス株が一般に利用可能であり、そのようなウイルスは、本明細書において、本発明に記載されているウイルスとして、特に、スポドプテラ・フルギベルダ(Spodoptera frugiperda)細胞の形質転換に用いることができる。

ワタ、トウモロコシ、バレイショ、ダイズ、ペチュニア、トマト、およびタバコの植物培養細胞を宿主として利用することができる。典型的には、予め、ヘテロマルチマーDNAを持つように操作してあるアグロバクテリウム・ツメファシエンス(Agrobacterium tumefaciens)菌の一定の菌株とインキュベートして、植物細胞を形質転換する。植物培養細胞をA. ツメファシエンスとインキュベートしている間に、ヘテロマルチマーをコードしているDNAが植物細胞宿主に移行して、それを形質転換し、適当な条件の下でヘテロマルチマーDNAを発現する。さらに、ノバリンシンターゼプロモーター、およびポリアデニル化シグナル配列のように、植物細胞に適した調節配列とシグナル配列を利用することができる。Depickerら、J. Mol. Appl. Gen., 1:561(1982)。なお、T-DNA 780遺伝子の上流領域から分離したDNA分節は、組換えDNAを含む植物組織において、植物で発現する遺伝子の転写レベルを活性化あるいは上昇させることができる。1989年6月21日発行の欧州特許第321,196号。

好ましい宿主は脊椎動物の細胞であり、脊椎動物の細胞を培養して増殖させること(組織培養)は、近年では日常的な処理になっている(アカデミックプレス社(Academic Press)、KruseとPatterson編、組織培養(Tissue Culture)(1973))。有用な哺乳動物の宿主細胞系の例は、SV40で形質転換されたサル腎臓CV1系統(COS-7, ATCC CRL 1651);ヒト胚腎臓系統(293、または、懸濁培養で増殖さ

せるためにサブクローニングされた293細胞、Grahamら、J. Gen. Virol. 36:59(1977)); 仔ハムスター腎臓細胞(BHK, ATCC CCL 10); チャイニーズハムスター卵巣細胞/DHFR (CHO, U r l a u b と Ch a s i n, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 77:4216(1980)); マウスセルトリ細胞(TM4, M a t h e r, Bi ol. Repod. 23:243-251(1980)); サル腎臓細胞(CV1 ATCC CCL 70); アフリカミドリザルの腎臓細胞(VERO-76, A TCC CRL-1587); ヒト子宮頸部ガン細胞(HELA, ATCC CCL 2); イヌ腎臓細胞(MDCK, ATC

C CCL 34); パッファローラット肝細胞(BRL 3A, ATCC CRL 1442); ヒト肺細胞(W138, ATCC CCL 75); ヒト肝臓細胞(Hep G2, HB 8065); マウス乳ガン(MMT 060562, ATCC CCL 51); TRI細胞(M a t h e rら, Annals N. Y. Acad. Sci. 383:44-68(1982)); MRC5細胞; FS4細胞; およびヒトヘパトマ系(Hep G2)である。

宿主細胞を本発明の上記発現ベクターまたはクローニングベクターによって形質転換して、プロモーターを誘導したり、形質転換体を選抜したり、または所望の配列をコードする遺伝子を増幅するのに適合するように修正した通常の培地で培養する。用いる宿主細胞によって、その細胞に適した標準的な技術を用いて形質転換を行なう。Sambrookら、上記の1.82節で説明されているように、一般的には、実質的な細胞壁という障壁を含む、原核生物またはその他の細胞に対して、塩化カルシウムを用いたカルシウム処理、またはエレクトロポレーションを用いる。Shawら、Gene 23:315(1983)、および1989年6月29日発行の国際特許公開第89/05859号に記載されているようにして、アグロバクテリウム・ツメファシエンシスによる感染を、一定の植物細胞を形質転換するために用いる。さらに、1991年1月10日発行の国際特許公開第91/00358号に記載されているようにして、超音波を用いて、植物を形質転換することができる。

このような細胞壁をもたない哺乳動物細胞については、Grahamとvan der Eb, *Virology* 52:456-457 (1978) のリン酸カルシウム法が好ましい。哺乳動物細胞宿主系の形質転換の一般的な態様を、1983年8月16日発行の米国特許第4,399,216号において、Axelが記述している。酵母への形質転換は、一般的には、Van Solingenら, *J. Bact.* 130:946(1977)、およびHsiaoら, *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 76:3829(1979)の方法にしたが行われる。DNAを細胞の中に導入するために、核へのマイクロインジェクション、エレクトロポレーション、無処理の細胞とバクテリアのプロトプラストとの融合、または、例えば、ポリブレン、ポリオルニチンなどのポリ

カチオンのような別の方法を用いることもできる。哺乳動物細胞を形質転換するためのさまざまな技術については、Keownら, *Methods in Enzymology* (1989)、Keownら, *Methods in Enzymology* 185:527-537(1990)、およびMansourら, *Nature* 336:348-352(1988)を参照。

本発明のヘテロマルチマーポリペプチドを産生するために用いた原核生物細胞を、Sambrookら、上記において、一般的に説明されているところにしたがって、適当な培地で培養する。

本発明のヘテロマルチマーを産生するために用いた哺乳動物宿主細胞は、さまざまな培地で培養することができる。宿主細胞を培養するには、Ham's F10(シグマ社(Sigma))、最小必須培地((MEM)、シグマ社)、RPMI-1640(シグマ社)、およびダルベッコの修正イーグル培地((DMEM)、シグマ社)などの市販の培地が適当である。さらに、それらの開示内容がすべて、参照してここに組み込まれる、HamとWallace, *Meth. Enz.* 58:44(1979)、BarnesとSato, *Anal. Biochem.* 102:255(1980)、米国特許第4,767,704号;第4,657,866号;第4,927,762号;または、第4,560,655号;国際特許公開第90/03430号;国際特許公開第87/00195号;米国特許第4,

791, 192号;および米国特許(U. S. Patent Re.)第30, 985号;または、米国特許第5, 122, 469号に記載されている培地のいずれかを、宿主細胞用の培養培地として用いることができる。これらの培地はどれも、必要ならば、ホルモンおよび/またはその他の増殖因子(インシュリン、トランスフェリン、または上皮増殖因子など)、塩類(塩化ナトリウム、カルシウム、マグネシウム、およびリン酸)、緩衝液(HEPESなど)、ヌクレオシド(アデノシンおよびチミジンなど)、抗生物質(登録商標ゲンタマイシン薬剤)、微量要素(最終濃度がマイクロモルの単位で存在する無機化合物と定義される)、およびグルコースまたは同等のエネルギー源を添加することもできる。その他の添加物も、当業者に知られている適当な濃度で含むことができる。温度、pHなどの培養条件は、発現させるために選ばれた宿主細胞によって以前用いら

れた条件であり、当業者にとっては明らかである。

一般的に、哺乳動物の細胞培養の生産性を最大にするための原理、プロトコール、および実際の技術については、IRLプレス社(IRL Press)、1991年、M. Butler編、哺乳動物細胞のバイオテクノロジー: 実際的方法(Mammalian Cell Biotechnology: a Practical Approach)に書かれている。

本開示で言及されている宿主細胞は培養細胞だけでなく、宿主動物の中の細胞も含む。

4. ヘテロマルチマーの回収

ヘテロマルチマーは、好ましくは、一般的に、分泌ポリペプチドとして、培養培地から回収するが、分泌シグナルなしに、直接産生されたときには、宿主細胞溶解物から回収する。ヘテロマルチマーに膜結合があるときには、適当な界面活性剤(例: Triton-X 100)を用いて膜から解離することができる。

ヒト由来しない組換え細胞の中でヘテロマルチマーが産生されたときには、ヒト由来のタンパク質やポリペプチドを全く含まない。しかし、組換え細胞のタンパク質やポリペプチドからヘテロマルチマーを精製して、ヘテロマルチマーについて実質的に均質な調製物を得る必要がある。最初の工程として、培養培地ま

たは細胞溶解物を普通に遠心分離して、微粒子化した細胞残滓を取り除く。

抗体の定常部位をもつヘテロダイマーは、ハイドロキシアパタイトクロマトグラフィー、ゲル電気泳動、透析、またはアフィニティークロマトグラフィーによって、都合のよいように精製することができるが、アフィニティークロマトグラフィーが好ましい精製技術である。ヘテロマルチマーがC_H3部位を含むときは、登録商標ベーカーボンド ABX (Bakerbond ABX) 樹脂 (J. T. Baker, ニュージャージー州フィリップスバーグ (Phillipsburg)) が、精製するために有用である。この他に、イオン交換カラムによる分画、エタノール沈殿、逆相HPLC、シリカによるクロマトグラフィー、ヘパリンセファロースによるクロマトグラフィー、陰イオンまたは陽イオン交換樹脂 (ポリアスパラギン酸カラムなど) によるクロマトグラフィー、クロマトフォーカシ

ング、SDS-PAGE、および硫酸沈殿などのタンパク質精製技術も、回収するポリペプチドによっては利用可能である。親和性リガンドとしてのプロテインAの適合性は、キメラで用いられた免疫グロブリンFcドメインの種類およびアイソタイプによって異なる。プロテインAを用いて、ヒトγ1、γ2、またはγ4のH鎖に基づいて、免疫付着因子を精製することができる (Lindmarkら, J. Immunol. Meth. 62:1-13 (1983))。マウスのアイソタイプのすべてとヒトγ3 (Gussら, EMBO J. 5:1567-1575 (1986)) には、プロテインGが推奨されている。親和性リガンドが結合する基質は、もともと普通にはアガロースであるが、その他の基質を用いることもできる。調節された多孔性ガラスビーズ (controlled pore glass) またはポリ (スチレンジビニル) ベンゼンのような機械的に安定したマトリックスなら、アガロースを用いるよりも流速が早くなり、短い処理時間でできる。プロテインAまたはGアフィニティークラムに免疫付着因子を結合させる条件は、Fcドメインの特徴によって全面的に決定される。すなわち、その分子種とアイソタイプによって決まる。一般的には、適正なリガンドが選択されれば、直接、条件付けていない培養溶液からでも、効率的な結合が起こる。免疫

付着因子の顕著な特徴の一つは、ヒトγ1分子で、同じFc型の抗体に較べて、プロテインAに対する結合能力が幾分低下することである。結合した免疫付着因子は、酸性pH（3.0かそれ以上）で、または、僅かにカオトロピックな塩を含む中性pHの緩衝液の中で効率的に溶出することができる。このアフィニティークロマトグラフィー工程によって、>95%純粋なヘテロダイマー調製物を作製することができる。

5. 共通の軽鎖をもつヘテロマルチマーの多官能性抗体の使用

ヘテロマルチマーについては、治療薬としての多くの応用が考えられる。例えば、細胞傷害性を切り換える（例：腫瘍細胞を殺す）ために、ワクチンのアジュバントとして、血栓溶解剤を血餅まで輸送するために、標的部位（例えば、腫瘍）で、酵素的に活性化されたプロドラッグを転化するために、感染症を治療するために、免疫複合体を細胞表面レセプターへと向かわせるために、または、腫瘍細

胞にイムノトキシンを輸送するためにヘテロマルチマーを用いることができる。例えば、クラスII主要組織適合遺伝子複合体であるモデル内皮抗原を標的とすることによって、抗体-リシンイムノトキシンによって、腫瘍の脈管構造を標的とすることができた(Burrows, F. J. とThorpe, P. E. (1993) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 90:8996-9000)。抗-内皮イムノトキシンを腫瘍細胞そのものに対する別のイムノトキシンと組み合わせることによって、有意に高い効能が得られた(Burrows, F. J. とThorpe, P. E. (1993) 上記)。最近、二重特異性抗体を用いて、組織因子を腫瘍脈管構造に向かわせることに成功し、かなり高い抗腫瘍効果を生じる局所的な血栓症を引き起こした(Huang, Xら、(1997) Science 275:547-550)。さらに、二重特異性ジアボディを用いて、細胞傷害性T細胞に、インビトロで、標的乳ガン細胞およびB細胞リンパ腫細胞を殺させることに成功した(Zhu, Z. ら、(1996) Bio/Technology 14:192-196; およびHolliger, P. ら、(1996) Protein. Engin. 9:299-305)。

望ましい精製度をもつヘテロマルチマーを、任意に、生理学的に許容できる担

体、賦形剤、または安定剤（レミントンの製薬科学(Remington's Pharmaceutical Science)、第16版、Osol, A. 編(1980)）と混合して、凍結乾燥した固形または水溶液の形状で保存するために、ヘテロマルチマーの治療用処方剤を調製する。許容される担体、賦形剤、または安定剤は、用いられる投薬量と濃度では受容者にとって非毒性で、リン酸、クエン酸、およびその他の有機酸などを含む緩衝液；アスコルビン酸などの抗酸化剤；低分子量（約10残基未満）ポリペプチド；血清アルブミン、ゼラチン、または免疫グロブリンなどのタンパク質；ポリビニルピロリドンなどの親水性ポリマー；グリシン、グルタミン、アスパラギン、アルギニン、またはリシンなどのアミノ酸；単糖類；二糖類；および、グルコース、マンノース、またはデキストリンなどの炭水化物；EDTAなどのキレート剤；マンニトール、またはソルビトールなどの糖アルコール；ナトリウムなどの塩を形成する対イオン；および／または、トイーン(Tween)、プルロニクス(Pluronic)ま

たはポリエチレングリコール(PEG)などの界面活性剤を含んでいる。

ヘテロマルチマーは、例えば、コアセルバート化技術、または界面ポリマー化（例えば、ヒドロキシメチルセルロース、または、それぞれ、ゼラチン-マイクロカプセルおよびポリ- [メチルメタアクリレート] マイクロカプセル）によって調製されたマイクロカプセルの中に取り込んだり、コロイド剤送達システム（例えば、リポソーム、アルブミンミクロスフィア、マイクロエマルジョン、ナノ粒子、およびナノカプセル）に取り込んだり、または、マクロエマルジョンの中に取り込んだりすることができる。このような技術については、レミントンの製薬科学(Remington's Pharmaceutical Science)、上記で開示されている。

インビボでの投与に用いるヘテロマルチマーは、滅菌されていなければならない。これは、凍結乾燥および再構成の前か後に、滅菌フィルター膜で濾過すれば簡単に行なえる。ヘテロマルチマーは、通常、凍結乾燥状態か水溶液の状態で保存する。

治療用ヘテロマルチマー組成物は、一般的に、滅菌的に接触することのできる

通路をもった容器、例えば、静脈注射用のバック、または皮下注射用の注射針によって貫通することのできる栓をもったバイアルの中に置かれる。

ヘテロマルチマーの投与経路は、例えば、静脈、腹腔内、脳内、筋肉内、眼内、動脈内、または病巣内などの経路による注射または点滴のような既知の方法、または下記に示すような徐放性システムによる。ヘテロマルチマーは、点滴またはボーラス注射によって、連続的に投与する。

徐放性調製物の適当な例は、タンパク質を含む固体疎水性ポリマーの半透過性基質で、例えば、フィルムまたはマイクロカプセルのような形のあるものになっている基質を含む。徐放性基質の例は、Langerら、J. Biomed. Mater. Res. 15:167-277(1981)、およびLanger、Chem. Tech. 12:98-105(1982)に記載されているポリエステル、ヒドロゲル(例えば、ポリ(2-ヒドロキシエチル-メタクリレート)、またはポリ(ビニルアルコール)、ポリラクチド(米国特許第3,773,919号、欧州特許第58,481号)、L-グルタミン酸とガンマエチル-L-グ

ルタミン酸のコポリマー(Sidmanら、Biopolymers 22:547-556(1983))、非分解性エチレン-ビニル酢酸(Langerら、上記)、登録商標ルプロンデポット(Lupron Depot)のような分解性の乳酸-グリコール酸コポリマー(乳酸-グリコール酸コポリマーと酢酸ロイプロリドからなる注射用ミクロスフィア)、およびポリ-D-(1-3-ヒドロキシン酸(欧州特許第133,988号)などがある。

エチレン-ビニル酢酸、および乳酸-グリコール酸などのコポリマーは、100日間にわたって分子を放出することが可能であるが、ある種のヒドロゲルでは、タンパク質を放出する期間が短くなる。カプセルに入ったタンパク質は、長時間体内に残留して、37℃で湿気に曝される結果、変性するか凝集して、生物学的活性を失うことになり、免疫原性にも変化が生じうる。関係するメカニズムによって、タンパク質を安定化させるための合理的な方策を考え出すことができる。例えば、凝集を起こすメカニズムが、チオール-ジスルフィドインターチェンジの分子間S-S結合形成であることが発見されていれば、スルフヒドリル残基を修

飾し、酸性溶液から凍結乾燥し、水分含有量を調節し、適当な添加剤を使用し、また、特異的なポリマー基質組成物を開発することによって、安定させることができる。

また、徐放性ヘテロマルチマー組成物は、リボソームによって取り込まれたヘテロマルチマーでもよい。ヘテロマルチマーを含むリボソームは、それ自体は既知の方法：独国特許第3,218,121号；Epsteinら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 82:3688-3692(1985)；Hwangら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA 77:4030-4034(1980)；欧州特許第52,322号；欧州特許第36,676号；欧州特許第88,046号；欧州特許第143,949号；欧州特許第142,641号；日本国特許出願第83-118008号；米国特許第4,485,045号および第4,544,545号；ならびに欧州特許第102,324号によって調製される。通常、リボソームは、小さな(200-800オングストローム)均一ラメラ型で、脂質成分が約30mol.%コレステロールよりも高く、ヘテロマルチマー治療を最適なものにするために、選ばれた比率を調

節する。

治療に用いるヘテロマルチマーの効果的な用量は、例えば、治療目的、投与経路、および患者の症状によって変わる。したがって、至適な治療効果を得るためには、治療者が用量を希釈したり、投与経路を変更することが必要となろう。典型的な毎日の投与量は、上記の要素によって、約 $1\mu\text{g}/\text{kg}$ から $10\text{mg}/\text{kg}$ がそれよりも多い量になろう。典型的には、臨床医は、所期の効果を納めるまで、ヘテロマルチマーの投与を続けることになる。この治療の進行状況は、常法によって容易に観察される。

本明細書に記述されているヘテロマルチマーは、酵素免疫測定法で用いることもできる。それを行なうためには、結合によって、酵素を阻害しないように、ヘテロマルチマーの一方のアームを、酵素上の特異的なエピトープに結合するように設計し、ヘテロマルチマーのもう一方のアームを、所望の部位で高い酵素密度とする固定基質に結合するように設計することができる。このような診断用ヘテ

ロマルチマーの例としては、IgG、およびフェリチンに対する特性を持ったヘテロマルチマー、および、ホースラディッシュペーオキシダーゼ(HRP)、ならびに、例えば、ホルモンに対する結合特異性をもつヘテロマルチマーなどがある。

このヘテロマルチマーは、2部位免疫測定法に用いるよう設計することもできる。例えば、二重特異的な2つのヘテロマルチマーを、解析するタンパク質上の2つの別々のエピトープに結合するように産生し、一方のヘテロマルチマーは、不溶性の基質にその複合体を結合させ、もう一方は、指示酵素に結合する。

また、ヘテロマルチマーは、ガンなど、さまざまな病気のインビトロおよびインビボでの免疫診断に用いることもできる。この診断への使用を容易にするために、ヘテロマルチマーの一方のアームを腫瘍関連抗原に結合するように設計し、もう一方のアームを検出用マーカ（例えば、放射性核種に結合するキレート剤）に結合するように設計することができる。例えば、腫瘍関連抗原CEA、および二価性ハプテンに対して特異性をもつヘテロマルチマーは、結腸直腸ガンと甲状腺ガンを画像化するために用いることができる。この他にも、ヘテロマルチマーを、治療ではなく診断に使用できることは当業者にとって明らかであろう。

診断に応用するためには、ヘテロマルチマーの少なくとも一方のアームが、典型的には、直接的または間接的に、検出可能な部分によって標識されている。検出可能な部分は、検出可能なシグナルを直接的または間接的に生じるものとする。例えば、検出可能な部分は、 ^3H 、 ^{14}C 、 ^{32}P 、 ^{35}S 、または ^{125}I などの放射性同位元素；フルオロセインイソチオシアナート、ローダミン、またはルシフェリンなどの蛍光化合物または化学発光化合物；または、アルカリホスファターゼ、 β -ガラクトシダーゼ、またはホースラディッシュペーオキシダーゼ(HRP)などの酵素であろう。

ヘテロマルチマーを検出可能な部分に別々に結合させるために、当技術分野において既知の方法を用いることができるが、そのような方法には、Hunterら、Nature 144:945(1962)；Davidら、Biochemistry 13:1014(1974)；Painら、J. Immunol. M

eth. 40:219(1981); および, Nygen, J. Histochem. and Cytochem. 30:407 (1982) に記載されている方法などがある。

本発明のヘテロマルチマーは、競合結合アッセイ法、直接および間接サンドイッチアッセイ法、および免疫沈殿法など、既知のアッセイ法に用いることができる。Zola, モノクローナル抗体: 技術マニュアル(Monoclonal Antibodies: A Manual of Techniques), pp. 147-158 (CRCプレス社 (CRC Press, Inc., 1987))

競合結合アッセイ法は、限られた量のヘテロマルチマーへの結合をめぐる、標識された標準化合物が、解析対象の試験用サンプルと競合できることに基づいている。試験サンプル中の解析化合物の量は、ヘテロマルチマーに結合した標準化合物の量に反比例する。結合した標準化合物の量を容易に決定するために、ヘテロマルチマーは、一般的に、競合の前か後に不溶化して、ヘテロマルチマーに結合している標準化合物と解析化合物が、非結合のままの標準化合物と解析化合物とから都合良く分離できるようにする。

このヘテロマルチマーは、それぞれが、検出すべきサンプルの異なった免疫原

部分またはエピトープに結合することのできる2種類の分子を使用することを含むサンドイッチアッセイ法にとって、特に有用である。サンドイッチアッセイ法において、試験用サンプルの解析化合物は、固体担体上に固定されたヘテロマルチマーの一方のアームに結合して、その後、ヘテロマルチマーのもう一方のアームが解析化合物に結合して、3つの部分からなる不溶性の複合体を形成する。例えば、米国特許第4,376,110号を参照。ヘテロマルチマー自体の第二のアームを、検出可能部分によって標識する(直接的サンドイッチアッセイ法)か、または、検出可能部分によって標識された抗免疫グロブリン抗体を用いて測定することができる(間接的サンドイッチアッセイ法)。例えば、サンドイッチアッセイ法の一つのタイプは、ELISA法であるが、この場合には、検出可能部分は酵素である。

以下は、本発明を実施するための特定の実施態様の実施例である。実施例は、例示目的のみに示されているのであって、いかなる意味でも、本発明の範囲を制限するためのものではない。

本明細書において引用されている刊行物、特許、および特許出願は、上記のものも下記のものもすべてが参照してここに組み込まれる。

実施例

Fc含有BsAb（図1C）を製造する方法を提供する。この計画において、我々はそれがヘテロダイマー化するがホモダイマー化されないように抗体重鎖のC_H3を設計した。これは、論理的設計(Ridgwayら, 上記(1996))及びここに記載した通りのファージディスプレイ選択によって得られた立体的相補変異と共同してC_H3ドメイン中に相互-鎖ジスルフィド結合を設けることによって達成された。両方の抗原結合特異性用の単軽鎖の使用は、軽鎖誤対合の問題を避ける(図1A-1C)。同じ軽鎖を持った抗体は、非常に大きなヒトscFvライブラリーを選別することによって容易に分離された(Vaughan, T. J. ら, (1996) 上記)。

実施例1：空洞への隆起(protuberance-into-cavity)ヘテロマルチマー免疫付着因子の生成

Chamowら, J. Immunol. 153:4268 (1994)により先に記載されたヒト化抗-CD3/CD4-IgGキメラ間のC_H3界面は、回収できたヘテロマルチマーのパーセンテージを最大化するように構築した。空洞への隆起及び野生型C_H3変異体は、ヒト化抗体-免疫付着因子キメラ(Ab/Ia)抗-CD3/CD4-IgGの形成を導くその能力を比較した。

かくして変異体は、ヒト化抗-CD3抗体重鎖のC_H3ドメインに及びミスマッチオリゴヌクレオチドを用いたサイト-誘導変異誘発(Kunkelら, Methods Enzymol. 154:367 (1987)とP. Carter, in Mutagenesis: a Practical Approach, M. J. McPherson, Ed., IRL Press, Oxford, UK, pp. 1-25 (1991))によってCD4-IgG中で構築され、且つジデオキシヌクレオチド配列によって実証した(Sangerら, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 74:5463 (1977))。次の表3を参照

表 3

最も好ましい変異体	
抗-CD 3 の C _H 3	CD 4-I g G の C _H 3
T366Y	Y407T
T366W	Y407A
F405A	T394W
Y407T	T366Y
T366Y:F405A	T394W:Y407T
T366W:F405W	T394S:Y407A
F405W:Y407A	T366W:T394S

好ましい変異体	
F405W	T394S

残基 T 3 6 6 は、パートナー C_H3 ドメイン上の残基 Y 4 0 7 の水素結合間隔内にある。実際は、残基 T 3 6 6 への主要な分子間接触は、残基 Y 4 0 7 に対するものであり逆の場合も同じである。一つの空洞への隆起ペアは、一つの C_H3 ドメイン中の T 3 6 6 Y とそのパートナードメイン中の Y 4 0 7 T の相互の変異を持ったこれらの残基を逆転することによって創製され、かくしてその界面で側鎖の容量が維持される。変異は、Kabat 数付与システム (Kabat ら, (1991) 上記) を

用いて、野生型残基の後にその位置が示され、さらにその後一文字コードの置換残基として示されている。複数変異は、コロンによって分けられた単一変異成分をリスト化することによって定義される。

抗-CD 3 軽鎖 (L) と重鎖 (H) 変異体 (Shalaby ら, J. Exp. Med. 175:217 (1992) と Rodrigues ら, Int. J. Cancer (上記) 7:45 (1992)) をコードしているファージミドは、以前に記載された通り (Chanow ら, J. Immunol. 153:4268 (1994))、ファージミドをコードしている CD 4-I g G 変異体 (Bym ら, Nature 344:667 (1990)) と一緒に、ヒト胎児性腎細胞、2 9 3 S 中に共移入 (co-transfected) した。移入されたファージミド DNA の全量は固定した一方、異なる DNA の比率は A b / I a キメラの生産を最大化するように変えた。I a : 重鎖 : 軽鎖インプット DNA (15

μ g トータル)の割合(質量)では以下の通り: 8:1:3; 7:1:3; 6:1:3; 5:1:3; 4:1:3; 3:1:3; 1:0:0; 0:1:3。

その生産物は、SDS-PAGE後のレーザーデンスシトメトリスキャンニングによる分析の前にスタヒロコッカス蛋白質(ProSep A, BioProcessing Ltd, UK)を用いてアフィニティー精製した。重鎖DNAを超える過剰軽鎖を、軽鎖が制限化されないように用いた。生産物の同定は、PVD F膜(Matsudaira, J. Biol. Chem. 262:10035(1987))での電気ブロッティング後にアミノ末端配列決定によって証明した。

軽鎖のファージミドと野生型C₁₁3を組み込んでいるI aおよび重鎖のファージミドとの共移入(コトランスフェクション)は、予期した通り、Ab/I a キメラ、I g GとI a ホモダイマー生産物の混合物を生じる(Chamowら, J. Immunol. 153:4268(1994))。抗体重鎖プラス軽鎖またはI aをコードしている投入DNAのフラクションが多いほど、回収された対応するホモダイマーのフラクションが多くなる。I a : H : L の6 : 1 : 3の投入DNA比では、I a ホモダイマー(22.5%)とI g G(23.0%)の類似フラクションと共に54.5%のAb/I a キメラを生じた。これらの比率は、各鎖の等モル発現の後に、分析方法によって導入される偏りを伴わない重鎖のランダムな分類から予期された比率: 50% Ab/I a キメラ、25% I a ホモダイマー及び25% I g Gとよく一致する。

野生型C₁₁3を含有している鎖に対して、Ab/I a キメラは、抗-CD3 重鎖

とCD4-I g G I a が、それぞれY407T空洞とT366Y隆起変異を含有する共移入体から92%までの収率で回収された。もしこれらの相互変異が重鎖の隆起及びI a 中の空洞により設けられたならば、抗体/免疫付着因子キメラの同様の収量が得られた。両方のケースにおいてモノマーは、隆起を含むが空洞のないその鎖で観測された。いずれか1つの理論に制限することなしに、T366Y隆起がY407T空洞よりもホモダイマー形成に対してより分裂的であると確信する。Ab/I a ハイブリッドのフラクションは、隆起と空洞(Ab T366W, I a Y407A)の両者のサイズを増加することによって有意に変更されることはない。第2の隆起と空洞ペア(Ab F405A, I a T394W)は、ホモ

ダイマー化する 1 a T 3 9 4 W 隆起変異体の予期しない傾向を補うための投入 DNA の小さいフラクションを用いて A b / I a の 71% までを生じた。2 つの独立した空洞への隆起変異体ペア (Ab T366Y : F405A, Ia T394W : Y407T) の組合せは、A b T 3 6 6 Y, I a Y 4 0 7 T ペア以上には A b / I a ハイブリッドの生産を改善しなかった。

T 3 6 6 Y と Y 4 0 7 T 変異体ペアにより得られた A b / I a キメラのフラクションは、試験した範囲にわたり、投入 DNA の比に実質的に非従属であった。さらに汚染している種は、mono S HR 5/5 カラム (Pharmacia, Piscataway, NJ) 上でイオン交換クロマトグラフィー (20mM トリス塩酸, pH 8.0 / 0-300mM NaCl) によって A b / I a キメラから容易に除去された。これは、A b と I a の相対的な発現レベルが一時的な発現系におけるよりも容易な操作性が劣る、安定な細胞系を用いて大量の A b / I a キメラの製造のために良好であると予想する。

同定した空洞への隆起変異体は、得られた生産物の混合物の複雑性を可能性のある 10 の主要な種 (Sureshら, Methods Enzymol. 121:210 (1990)) から 4 又はそれ以下にまで減じることによって、Fc-含有 B s A b の潜在的な適用を増加することが予期される (図 1A-1B)。T 3 6 6 と Y 4 0 7 が完全に保存され且つ I g G₁ の C_H3 ドメイン界面で他の残基が高度に保存されることから、T 3 6 6 Y と Y 4 0 7 T 変異体ペアは、他のヒト I g G アイソタイプ (IgG₂, IgG₃ 又は IgG₄ のような) のヘテロマルチマーを生産するために有用とされるであろう。

実施例 2 : ヘテロマルチマーの免疫付着因子中の非天然存在ジスルフィド結合の生成

A. C_H3 領域-ジスルフィド結合の設計

3 つの基準を、パートナー C_H3 ドメイン間のジスルフィド結合を作るための残基のペアを同定するために使用した : i) C α 分離は、好ましくは自然ジスルフィド結合中に見出されるそれに類似している (5.0 から 6.8 Å) (Srinivasan, N. 等, Int. J. Peptides Protein Res. 36:147-155 (1990))。7.6 Å までの間隔は、主鎖移動を許すことおよび低い分解能の結晶構造での原子の位置の不確実性を考慮することを許した (Deisenhofer, Biochemistry 20:2361-2370 (1981))。ii) C α

原子は、2つのC_H3ドメイン上の異なる残基上にあるべきである。iii) その残基はジスルフィド結合を与えるように位置付けられる(Srinivasan, N. ら, 上記)。

B. ジスルフィド結合のモデル化。ジスルフィド結合は、InsightII release 95.0 (Biosym/MSI) を用いて humAb4D5-Fv について記載された通り (Rodrigues ら, Cancer Res. 55:63-70 (1995))、ヒト IgG₁Fc (Deisenhofer, 上記) 中にモデル化した。

C. C_H3変異体の構成。変異は、以下の合成オリゴヌクレオチドを用いて、特定部位の突然変異誘発 (Kunkel ら, Methods Enzymol. 154: 367-382 (1987)) によってヒト化した抗-CD3重鎖又はCD4-IgGのC_H3ドメイン中に導入した:

Y349C, 5' CTCTTCCCGAGATGGGGGCAGGTGCACACCTGTGG 3' (SEQ. ID NO: 1)
S354C, 5' CTCTTCCCGACATGGGGGCAG 3' (SEQ. ID NO: 2)
E356C, 5' GGTCACTCTCACACCGGGATGG 3' (SEQ. ID NO: 3)
E357C, 5' CTGTGGTCATACATTACGGGATGG 3' (SEQ. ID NO: 4)
L351C, 5' CTCTTCCCGAGATGGGGGCACAGGTGTACAC 3' (SEQ. ID NO: 5)
D399C, 5' GCCGTGGAACACAGCACGGG 3' (SEQ. ID NO: 6)
K392C, 5' CTGGGAGTCTAGAACGGGAGGCGTGGTACAGTAGTTGTT 3' (SEQ. ID NO: 7)
T394C, 5' GTCGGAGTCTAGAACGGGAGGACAGGTCTTGTA 3' (SEQ. ID NO: 8)
V397C, 5' GTCGGAGTCTAGACAGGGAGG 3' (SEQ. ID NO: 9)
D399S, 5' GCCGTGCGAGCTCAGCACGGG 3' (SEQ. ID NO: 10)
K392S, 5' GGGAGGCGTGGTGTGTAGTTGTT 3' (SEQ. ID NO: 11)
C231S:C234S 5' GTTCAGGTGCTGGGCTCGGTGGGCTTGTGTGAGTTTGT 3' (SEQ. ID NO: 12)

変異は、アミノ酸残基と番号 (Kabat ら, 上記 (1991) の E u 番号付与スキーム) 次いで、置換アミノ酸で表した。多重変異は、コロンによって分けた単一の変異によって表される。変異体は、シーケンアーゼ version 2.0 (United States Biochemicals, Cleveland, OH) を用いるジデオキシヌクレオチド配列決定 (Sanger ら, 上記 (1977)) によって確認した。

D. 鎖間ジスルフィドはヘテロダイマー形成を増大する。C_H3ドメイン中に鎖間ジスルフィド結合を含んでいる6ペアの分子 (ジスルフィド-C_H3⁺変異体; v1-v6, 表4) は、Ab/Ig ハイブリッド、抗-CD3/CD4-IgG (Chamow ら, 上記 (1994)) の形成を導くその能力において親の分子と比較した。CD4-IgG 及び抗-CD3重鎖変異体をコードしているプラスミドは、抗-CD3重鎖をコード

している過剰のプラスミドと一緒に、293S細胞中に共移入した。ヘテロダイマーの収量は、ある範囲のIa:H鎖:L鎖DNA比で移入することにより至適化した。Ab/Iaヘテロダイマー、IgG及びIaホモダイマー生産物は、ブドウ球菌プロテインAアフィニティー精製し、SDS-PAGEとレーザーデンスシトメトリスキャンニング(Ridgwayら, 上記(1996))によって定量した。

それぞれのジスルフィド-C₁₁3ペアは、親の分子に類似した、3つの主要な種を生じる。しかしながら、ジスルフィド-C₁₁3変異体からのAb/Iaヘテロダイマーは、C₁₁3ドメイン中の鎖間ジスルフィドの形成に一致して、電気泳動の移動でシフトした。ジスルフィド結合形成の更なる証拠は、ヒンジにおける鎖間ジスルフィドによって提供された。共有結合したAb/Iaハイブリッドは、SDS-PAGEによりジスルフィドC₁₁3変異体が観察されたが、ヒンジシステムがセリンに変異した野生型C₁₁3ドメインを持った分子はSDS-PAGEによって観測されなかった。ジスルフィドC₁₁3変異体を製造し、Y349C/S354'C, Y349C/E356'C, Y349C/E357'C, L351C/E354'C, T394C/E397'C, 及びD399C/K392Cと定義した。唯一の変異体(D399C/K392'C)は、該変異体のSDS-PAGE分析による測定として野生型を越えるAb/Iaハイブリッドの収量を実質的に増加した(それぞれ7.6%対5.2%)。変異は、アミノ酸残基と番号(Kabatら, 上記(1991)のEu番号付与スキーム)、それに次ぐ置換アミノ酸によって表した。C₁₁3の第1及び第2のコピー中の変異は、それぞれ前後にスラッシュを付す。C₁₁3の第

2のコピー中の残基は、プライム符号(')によって表示される。この改修は、該変異体K392S/D399'Sが野生型と比較して類似したAb/Ia収量とAb/Ia電気泳動移動性の両方を与えたことから、残基K392とD399の置換というよりむしろ、ジスルフィド結合形成を明らかに反映する。ホモダイマーは、野生型Fcドメインを持つものと同様に移動し、これはヘテロダイマーのC₁₁3ドメイン中に鎖間ジスルフィド結合形成が優先して行われたことを実証している。全てのジスルフィドC₁₁3変異体は、293S細胞中において親分子とはほぼ同じレベルで発現した。

E. 空洞への隆起計画と組み合わされたジスルフィドは9.5%までヘテロダ

イマーの収率を増加する。最良のジスルフィドペアは、76%までヘテロダイマーのパーセンテージを増加し、空洞への隆起方法は87%までヘテロダイマーのパーセンテージを増加した(表4; Ridgwayら, (1996) 上記も参照)。これら2つの方法は、異なる原理に基づいて、ヘテロダイマー生成の確率を増加する。従って、我々はヘテロダイマーにおける収率を更に改善することを意図して、その2つの方法を組み合わせた。L351C又はT394Cを含む、2つのモデル化したジスルフィドは、ジスルフィド結合ヘテロダイマー(L351C/S354'CとT394C/V397'C)と同じくジスルフィド結合ホモダイマーを潜在的に形成でき、利用価値が低い。残る4つのジスルフィドペアは、ファージ選択したヘテロダイマー(変異体v9-v16)中に配置し、ヘテロダイマーの収率を分析した(表4)。ヘテロダイマーのほぼ95%の収率が得られた。さらに、該ヘテロダイマーは、野生型及びv8変異体に匹敵する電気泳動移動シフトを示した。

表 4
C₁₁3 変異体からのヘテロダイマーの収率

変異体	変異体		ヘテロダイマー の収率(%)
	サ7' エット A	サ7' エット B	
野生型	-	-	51 ± 1
v1	Y349C	S354C	54 ± 4
v2	Y349C	E356C	55 ± 6
v3	Y349C	E357C	57 ± 4
v4	L351C	E354C	56 ± 3
v5	T394C	E397C	57 ± 2
v6	D399C	K392C	73 ± 3
v7	D399S	L392S	55 ± 1
v8	T366W	T366S:L368A:Y407V	86.7 ± 2.3
v9	T366W:D399C	T366S:L368A:K392C:Y407V	86.5 ± 0.5
v11	S354C:T366W	Y349C:T366S:L368A:Y407V	95 ± 2
v12	E356C:T366W	Y349C:T366S:L368A:Y407V	94 ± 2
v13	E357C:T366W	Y349C:T366S:L368A:Y407V	93 ± 2
v14	T366W:K392C	T366S:D399C:L368A:Y407V	92 ± 1
v15	Y349C:T366W	S354C:T366S:L368A:Y407V	90 ± 1
v16	Y349C:T366W	E356C:T366S:L368A:Y407V	95.5 ± 0.5
v17	Y349C:T366W	E357C:T366S:L368A:Y407V	91.0 ± 1.0

実施例 3 : ヘテロマルチマー中のタンパク質-タンパク質相互作用を増大する相補の変異のための構造-誘導ファージディスプレイ選択

以下の方法は、マルチマー化ドメインを経て界面で相互作用するポリペプチド中の相補の変異の選択において有用である。その方法は、相補的な空洞への隆起変異の選択にそれを適用するとして次に説明される。しかしながら、その実施例は制限するためのものではなく、その方法は非天然存在ジスルフィド結合、ロイシンジッパーモチーフ、疎水性相互作用、親水性相互作用などの形成に適当な変異の選択に同様に適用することができる。

A. ファージディスプレイ選択。ファージディスプレイ方法は、安定な C₁₁

3ヘテロダイマーの選択用に開発され、図2中に概要が示されている。その選択は、M13遺伝子IIIタンパクに融合したC_H3の第2のコピーと共発現されるペプチドフラッグに融合した(gDペプチドフラッグ、例えばLasky, L.A.とDowbenko, D.J. (1984) DNA 323-29; 及びBerman, P.W.ら, (1985) Science 227:1490-1492)隆起変異体、T366W(Ridgwayら, 上記(1996))を用いる。空洞変異体のライブラリーは、第1のC_H3ドメイン上の隆起に最も近い残基の無作為化によってC_H3のこの第2のコピー中に創製した。次いで、安定なC_H3ヘテロダイマーを提示しているファージを、抗-フラッグA bを用いて補足した。

C_H3ファージディスプレイライブラリーの 1.1×10^8 の独立クローンは、PCRフラグメントによる自然C_H3遺伝子のセグメントの置換によって構築した。そのフラグメントは、標準的な技術を用いて位置366、368と407を無作為化するために分解プライマーを用いてPCR増幅化により得られた。

2から5ラウンドの選択の後、完全長クローンのフラクションは、一本鎖DNAのアガロースゲル電気泳動によると、それぞれ90%、60%、50%及び10%だった。完全長クローンを含むファージミッドは、5ラウンドの選択の後にゲル精製した。二千の形質転換体がXL I-BLUE™細胞(Stratagene)を再形質転換後に得られた。

各クローンの平均 $>10^6$ コピーを、選択(panning)のラウンド当りに使用した。かくして、該ライブラリーにおいて各クローンの多数のコピーが、たとえ幾つかの削除変異体が選択の間に生じたとしても、選択のために利用可能であろう。

7ラウンドの選択の後、得られたC_H3変異体は、無作為化した残基でコンセンサスアミノ酸配列に近づいた。実際に全てのクローンは、残基366でセリン又はトレオニンを有し、この位置でβ-ヒドロキシルに非常に強い優先性を示した。疎水性残基のための強い優先性は、バリンとアラニンが優位を占める残基368と407で観測された。6の異なるアミノ酸の組み合わせは、11度回収された、三重変異体、T366S:L368A:Y407Vを含む、少なくとも2度回収された。これらのファージ選択物はいずれも、先に定義されたヘテロダイマー、T366W/Y407A(Ridgway, J.B.B.ら, (1996), 上記)と同一の配列を有しない。そのファージ選択物

は、ドメイン界面残基の全側鎖容量において40-80Å³減少により判断されるように野生型C₁₁3ホモダイマーよりも劣る緊密性に詰め込まれる。

発現プラスミドpAK19 (Carterら, 1992)上にコードされたC₁₁3変異体を、大腸菌33B6株中に導入し、発現させ、培養槽中で高い細胞密度に増殖した大腸菌から分泌させた。DEAE-セファロースFF、ABx及びResource Sクロマトグラフィーによって精製したT366S:L368A:Y407V変異体は、SDS-PAGEの後に単一の主要なバンドを与えた。他のC₁₁3変異体は、同様の純度で回収した。高解析度電気スプレー質量分析法によって測定した野生型C₁₁3、T366S:L368A:Y407V、T366W及びY407A変異体の分子質量は、予期した通りであった。

B. ファージ選択したヘテロダイマー安定性。C₁₁3ヘテロダイマーの安定性を、グアニジン塩酸によって相当するファージを滴定することによって最初に評価し、次いで希釈し、酵素結合免疫ソルベント検定法(ELISA)によって残るヘテロダイマーを定量した。C₁₁3-ファージによるグアニジン塩酸分解アッセイは、選択物を直ちにスクリーンするための手段を提供する。

ファージは、7ラウンドの選択の後の個別クロンから調製し、また、コントロールベクター、pRA1からも調製した。概略的には、XL1-BLUE™中のファージミドを、10⁹pfu/ml M13K07の存在中で50 µg/mlカルベニシリンと10 µg/mlテトラサイクリンを含む25ml LB培地に接種するために使用し、37℃で一晩インキュベーションした。その細胞は遠心分離(6000g、10分、4℃)によってペレット化した。ファージは、5 mlの20% (w/v) PEG、2.5M NaClによって沈殿し遠心分離(12000g、10分、4℃)の後に上清から回収され、1 mlのPBS中に再懸濁させた。PBS中0-6Mのグアニジン塩酸180 µlが20 µl ファージ調製物に加えられ、5.0分間ほぼ25℃でインキュベーションした。各ファージサンプルのアリコート(20 µl)は、水で十倍に希釈した。C₁₁3のヘテロダイマーの存在は、5B6-被覆プレートを用い及び基質としてo-フェニレンジアミンを用いたホースラディッシュペルオキシダーゼに接合した抗-M13ポリクローナルAbによってファージを検出するELISAによって測定した。その反応

は、2.5M H₂SO₄50 µlの添加によって抑止し、492nmで吸光度を測定した。そ

の吸光度データは、その溶融の間にグアニジン塩酸濃度に対してプロットし、且つKaleidagraph3.0.5(Synergy Software)を用いた非線形最小二乗法によって四つのパラメーターモデルに適用した。

最も頻繁に回収されたヘテロダイマー、T366W/T366'S:L368'A:Y407'Vは、他のファージ選択したヘテロダイマーと安定性において類似する。このファージ選択したヘテロダイマーは、設計したヘテロダイマー、T366W/Y407'Aよりも有意により安定であるが、しかし野生型C₁₁3よりは安定性に劣る。全てのC₁₁3変異体、個別及び組み合わせの両方は、これら同じ分子が熱量測定法によって研究された条件下にサイズ排除クロマトグラフィーによってダイマーであることが見出された(175mg/ml、リン酸緩衝化生理食塩水(PBS)中)。唯一の例外は、C₁₁3ダイマーよりもわずかに短い保持時間を有したT366S:L368A:Y407V変異体のみであった。

T366W隆起、及びT366S:L368A:Y407V空洞変異体の1:1混合物は、69.4℃における単独転移で溶融し、サブユニット交換及び安定なヘテロダイマーの形成と一致する。一方、T366W隆起ホモダイマーは、T366W/T366'S:L368'A:Y407'V空洞への隆起ヘテロダイマー($\Delta T_m = -15.0^\circ\text{C}$)よりも安定性に劣る。それ自身の上のT366S:L368A:Y407V空洞変異体は、加熱によって集合する傾向があり、滑らかな溶融転移を成さない。

設計した空洞変異体、Y407'Aは、T366W隆起変異体の不在下及び存在下でそれぞれ58.8℃及び65.4℃で溶融する。これは、サブユニット交換とT366W($\Delta T_m = 11.0^\circ\text{C}$)又はY407'A($\Delta T_m = 6.6^\circ\text{C}$)ホモダイマーより大きな安定性を有するT366W/Y407'Aホモダイマーの形成に一致する。ファージ選択したヘテロダイマー、T366W/T366'S:L368'A:Y407'Vは、設計したヘテロダイマー、T366W/Y407'A($\Delta T_m = 4.0^\circ\text{C}$)よりも一層安定であるが、しかし、野生型C₁₁3ホモダイマー($\Delta T_m = -11.0^\circ\text{C}$)よりも安定性が劣る。

C. インビボでのファージ選択した抗体免疫付着因子(Ab/Ia)のマルチマー化。ファージ選択され、かつ設計されたC₁₁3変異体は、インビボでA

b/Iaハイブリッド、抗-CD3/CD4-IgGの形成を導くその能力を比較した(Chamo

ら, (1994), 上記。これは、CD 4-I g G と一緒にヒト化した抗-CD 3 重鎖(L)と重鎖の共発現により達成した。ヘテロダイマーとホモダイマーの形成は、プロテイン A 精製後、SDS-PAGE とスキヤニングレーザーデンストメトリー(Ridgway, ら, (1996), 上記)によって評価した。Ab / Ia ハイブリッドの比較でできる収量が、抗-CD 3 重鎖が設計した隆起変異体 T 3 6 6 W を含み、Ia がファージ-選択した変異体、T366S : L368A : Y407V、又は設計した空洞変異体、Y 4 0 7 A のいずれかを含んだ共移入体から回収された(図 3)。

ファージ-選択され、かつ、設計された C_H3 変異体は、次にホモダイマーを形成する傾向において評価した。隆起変異体、T 3 6 6 W は、相当する抗体重鎖と軽鎖の共移入が I g G を越える過剰の HL モノマー (非-ジスルフィド結合 I g G を含み得る)に至ることから、ホモダイマー化に対して明らかに破壊的である。一方、HL モノマーではない I g G が、野生型 C_H3 ドメインを含む同じ抗体に観測された。空洞変異体、T366S : L368A : Y407V は、相当するファージミドの遺伝子移入が幾つかの Ia モノマーを持つ優性な Ia ダイマーの混合物を導くことから、多少ホモダイマー化を崩壊させる。空洞変異体、Y407A は、相当するファージミドの移入後に Ia モノマーではない Ia ダイマーの存在による判断として、ホモダイマー化を最小限崩壊する。

ここに記載したファージディスプレイ選択方法は、安定したヘテロダイマーを形成する C_H3 変異体の援助での選択及び安定なホモダイマーを形成する変異体に対しての選択を可能にする。ホモダイマーに対するカウンター選択は、“遊離” C_H3 変異体が、利用可能な C_H3 変異体-遺伝子 III 融合タンパク質への結合のためにフラググ化 C_H3 ノブ変異体と競合するであろうことから生じる。遊離 C_H3 変異体は、自然 C_H3 遺伝子と M 1 3 遺伝子 III の間のアンバー変異の結果として生じる。XL1-Blue のようなアンバー抑制宿主において、C_H3 遺伝子 III 融合タンパクと対応するフリーの C_H3 の両方が分泌されるだろう。

グアニジン塩酸分解は、ファージ上の C_H3 ヘテロダイマー安定性を最初にスクリーニングするために有用なツールであることを立証した。ファージは、5M グアニジン塩酸にさらした後でも大腸菌への感染性を維持する (Figini ら, J. Mol.

Biol. 239:68-78(1994))。かくして、グアニジンは変異体選択の厳密さを増加するためにも有用となり得る。

ファージディスプレイライブラリーの合理的な設計とスクリーニングは、ヘテロダイマー化を促進するためにホモダイマーのドメイン界面を再モデル化するための相補的なアプローチである。C₁₁S3ドメインのケースにおいて、設計した変異体は、ヘテロダイマー化を促進するために補充されたドメイン界面残基を同定した。ファージディスプレイは、ヘテロダイマーを最も有効に形成する組み合わせのために固定した隆起の近くの3つの残基の置換をサーチするためにここに用いた。ファージ選択物は、ドメイン界面の更なる合理的な再設計を促進するために有効とされる一方、ここに記載したファージ選択方法は、タンパク質-タンパク質界面を再モデル化するためのその有用性を実証する。

実施例4：共通の軽鎖を有するヘテロマルチマー抗体又は抗体/免疫付着因子の生成と組立

以下の実施例は、本発明に従う同じ軽鎖を共有するヘテロマルチマー二重特異性抗体の調製とその標的抗原に結合する抗体の能力を実証する。

A. 同じ軽鎖を共有する抗体の同定：11の抗原に対して生じた抗体ライブラリーの比較

大きいヒト一本鎖Fv(scFv)抗体ライブラリー(Vaughanら(1996)上記)を、A_x1(ヒトレセプターチロシンキナーゼECD)、GCSF-R(ヒト顆粒球コロニー刺激因子レセプターECD)、IGE(ネズミIGE)、IGE-R(ヒトIGEレセプター α -鎖)、MPL(ヒトトロノボポイエチンレセプターチロシンキナーゼECD)、MusK(ヒト筋肉特異的レセプターチロシンキナーゼECD)、Np_oR(ヒトオルファンレセプターNp_oR ECD)、Rse(ヒトレセプターチロシンキナーゼ、Rse, ECD)、HER3(ヒトレセプターチロシンキナーゼHER3/c-erbB3 ECD)、Ob-R(ヒトレプチンレセプターECD)、及びVEGF(ヒト脈管内皮成長因子)、『ECDは細胞外ドメインに関する』を含む11の抗原に特異的な抗体について選択した。各抗原に対して生じた抗体の集団からscFvフラグメントのヌクレオチド配列データを翻訳して、相当するタンパ

ク質配列を誘導した。V_L配列は、鎖の全てのベア様態組み合わせ間の同一性パーセンテージを計算するためにFengとDoolittle(1985, 1987, 1990)のアルゴリズムを有するプログラム“アライン”を用いて比較した(Feng, D. F.とDoolittle, R. F.(1985) J. Mol. Evol. 21:112-123 ; Feng, D. F.とDoolittle, R. F. (1987) J. Mol. Evol. 25:351-360;及びFeng, D. F.とDoolittle, R. F. (1990) Method Enzymol. 183:375-387)。各ベア様態軽鎖アミノ酸配列比較の配列同一パーセントの結果は、マトリックスフォーマット中に調整した(追記参照)。

ほとんどのベア様態の比較に、少なくとも1の共通軽鎖配列が見出された。表5は、117V_Lアミノ酸配列のアラインメントによって決定した同じ軽鎖を共有する(100%同一性) s c F v の頻度を示しているV_L鎖の比較である。例えば、そのエントリー4 / 9 (HER 3 x O b-R、黒いボックスで表した)は、HER 3を結合する4つのクローンが1又はそれ以上の抗-O b-RクローンとV_L配列を共有することが見出されたが、O b-Rを結合する9のクローンは、1又はそれ以上の抗-HER 3クローンとV_L配列を共有することを表す。対角線上のエントリーは、その集団中の1又はそれ以上のクローンとV_L配列を共有する集団内の抗体クローンの数を表す。例えば、M P Lクローンの調査は、1又はそれ以上の他のM P LクローンとV_L配列を共有した5つのクローンを明らかにした。(I g E x A x I)又は(N p o R x I g E-R)のように、共通の軽鎖が観察されないケースにおいて、少なくとも1の特異性について比較されるフラグメントの数は非常に少なかった(5以下)。見出された共通の軽鎖の数が与えられ、もし十分な数のクローンが比較されるなら、いずれかのV_L比較物について、共通の軽鎖が見出されるだろう。

軽鎖のアミノ酸配列は、選択した共通の軽鎖に対しての配列同一性が98%と99%であった場合、アミノ酸残基差異の位置について調べられた。図4は、A x I (クローンA x I. 78)、R s e (クローンRse. 23, Rse. 04, Rse. 20, 及びRse. 15)、I g E R (クローンI g E R. MAT2C1G11)、O b-R (クローンobr. 4)、及びV E G F (クローンveg f. 5)に特異性を持つ8つの異なる抗体のV_L配列の比較である。配列の定義(Kabat, G. A. ら(1991)上記)又は構造の定義(ChothiaとLesk, (1987) J. Mol. Bio l. 196901-917)に従う抗原結合CDR残基の位置は、それぞれ下線と#によつ

て示した。Ax1.78配列と異なる軽鎖残基は二重下線により示した。比較した9つ軽鎖の、6つが同一である。Rse.04とobr.4の軽鎖(ほぼ99%配列相同性)は、抗原結合CDRsの外側の1残基で相違する。Rse.20の軽鎖(ほぼ98%配列同一性)は、抗原結合CDRsの外側の2残基で異なる。該アミノ酸残基の変化は、抗原結合性において殆ど、あるいは全く影響しない。かくしてこれらの軽鎖の配列類似性が、それらを本発明の共通の軽鎖のための候補とする。代替的に、本発明に従えば、期待される対になったs c F v(例えばAx1.78)の軽鎖と98-99%配列同一性を有する軽鎖が、対になった軽鎖と置換され、且つ結合特異性を保持し得る。

B. 同じ軽鎖を共有する抗体の同定と、その軽鎖を共有する二重特異性抗体の作製: 抗-ob-r/抗-HER3。

ヒトレプチンレセプター(O b-R)又はHER3/c-erbB3遺伝子生産物(HER3)の細胞外ドメインを結合したS c F vフラグメントは、大きいヒトs c F vファージライブラリーを用いた選別の3つのラウンドによって得られた(Vaughanら(1996), 上記)。レプチンレセプター-I g GとHER3-I g G(1ml PBS中10 μg)を、4℃で一晩、分離イムノチューブ(Nunc;Maxisorp)を被覆するために使用した。選別とファージ解放は、以下の修正を伴い、Vaughan(1996), 上記により記載されたように実行した。ヒト化した抗体、huMAb4D5-8(Carter, P.ら(1992)PNAS USA 89:4285-4289)又はヒト化した抗-I g E(Presta, L.ら(1993)J. Immunol. 151:2623-2632)を、1mg/mlの濃度で、F c-結合ファージを吸着するための各選別工程中に含めた。加えて、溶液における選別(Hawkins, R. E.ら(1992)J. Mol. Biol. 226:889-896)も、s c F v結合レプチンレセプターを同定するために使用した。そのレプチンレセプターを、工作したプロテアーゼ、ジェネナーゼ(Carter, P.ら(1989) Proteins:Structure, Function and Genetics 6:240-248)によるレプチンレセプター-I g Gの部位特異的蛋白分解およびその後のプロテインAセファロースクロマトグラフィーによってF cから分離した。そのレプチンレセプターをビオチン化し、それぞれ、第1, 第2, 及び第3ラウンドの選別用に100nM、25nM及び5nMの濃度で使用した。ファージ結合ビオチン化抗原を、ストレプトアビジン

ン-被覆パラ磁性ビーズ(Dynabeads, Dynal, Oslo, Norway)を用いて捕捉した。

それぞれの選別のラウンド2及び3からのクローンを、対応する抗原及びコントロールの免疫付着因子又は抗体を用いたファージ及びs c F v E L I S Aによってスクリーンした。抗原-陽性クローンの多様性を、プライマー、fdtetsqおよびPUCリパース(Vaughanら(1996), 上記)を用いるs c F v挿入物のPCR-増幅及びBstNIによる切断(Marksら(1991)上記)によって分析した。BstNIフィンガープリント当たり1から5のクローンをPCR重リンクとmyc seq 10プライマー(Vaughanら(1996)上記)を用いて蛍光ジデオキシ鎖ターミネーター(Applied Biosystems)を用いてサイクル配列決定した。サンプルは、Applied Biosystems Automated DNA Sequencerを用いて分析し且つ配列をSeqEdを用いて分析した。グアニジン塩酸抗体変性及びファージディスプレイ選択と組み合わせたFiginiのインビトロでの鎖シャフリング方法が同じ軽鎖を有する抗体を選択する方法として有用であることにも注目される(Figini, M.ら(1994), 上記、その全体が参照によりここに併合される)。

上記の方法を用いて、11の異なる抗-HER3クローンと18の抗-O b-Rクローン(そのうちの11は被覆した抗原を用いた選別から得られ、7つはビオチニル化抗原を用いた選別から得られた)が得られた。そのクローンは、各結合ドメインと結合した軽鎖の配列を決定するための標準技術により配列決定した(図5)。その配列は、二重特異性抗体を構成するために使用した抗-O b-Rクローン26と抗-HER3クローン18のV_H及び共通のV_L配列である(後記参照)。その残基は(Kabat, E. A.ら(1991)上記)に従い番号付けされる。配列の定義(Kabat, E. A.ら(1991)上記)又は構造の定義(ChothiaとLesk, (1987)J. Mol. Biol. (1987)196901-917)に従った抗原結合CDR残基の位置は、それぞれ下線と上線によって示される。V_L配列中の残基間の同一は、*によって表示した。

軽鎖の配列は、多重抗-O b-Rクローンに対する多重抗-HER3クローンと比較した(図8及び表5)。11の抗-HER3クローンのうちの4つが、1又はそれ以上の抗-O b-Rレセプタークローンと同じV_Lを共有することが観測された。反対に、18の抗-O b-Rクローンのうちの9つが抗-HER3クローンの一つと同じV_Lを共有する(表5、黒い箱を参照)。

表 5
異なる糖鎖抗原に対する scFv による共有 V_L 使用

抗原 特異性	# scF	Ax 1	GCS F-R	IgE	IgE-R	MPL	MusK	NpoR	Rse	HER3	Ob-R	VEGF
Ax1	12	2	2/2	0/0	1/1	2/3	1/1	0/0	3/5	2/2	2/5	1/1
GCSF-R	11		0	1/1	2/2	2/3	1/1	2/2	2/3	2/2	3/3	2/3
IgE	2		0	0	1/1	1/1	0/0	1/1	1/1	1/1	1/1	0/0
IgE-R	4			0	0	1/1	0/0	1/1	2/3	1/1	1/1	1/1
MPL	23					5	5/3	3/2	5/8	7/5	5/9	2/2
MusK	3					0	0	1/1	1/2	2/2	1/1	1/2
NpoR	5							0	1/1	2/2	2/2	1/2
Rse	20								7	7/4	5/8	2/1
HER3	11									3	4/9	4/4
Ob-R	18										7	1/2
VEGF	8											2

抗-Ob-R/抗-HER3 (共通の糖鎖を有する二重特異性抗体) の構築は以下の通り実行した。相補の隆起と空洞、同じく第1及び第2のポリペプチド間の非天然存在ジスルフィド結合を有する変異したC_H3第1及び第2のポリペプチドを、Fc含有二重特異性抗体の構築において用いた。同じ糖鎖を共有するクローンである、抗-Ob-Rクローン#26と抗-HER3クローン#18からのV_L、並びに各抗体の重鎖を、ここに記載した手順に従って二重特異性抗体を製造するために用いた。

この抗体は、非天然存在ジスルフィド結合を生じる変異を欠くことによるのみ異なる二重特異性抗体と比べて、見かけの分子量において電気泳動移動性シフト

トを有した。非天然存在ジスルフィド結合を持った及び持たないヘテロダイマーの抗体変異体の8% SDS-PAGEゲルは、野生型ヘテロダイマーのほぼ230の見かけ上のMWから、一つの非天然ジスルフィド結合を有しているヘテロダイマーのほぼ200の見かけ上のMWまでの移動シフトを示した。そのMWシフトは非天然ジスルフィド結合を首尾良く形成するそれぞれの変異体のパーセントを与えるために十分であった。

二重特異性抗体のO b-R及びHER 3の両方へ結合特異性は、以下の方法のような標準ELISA法によって試験される。O b-R結合は、O b-R-I g融合タンパク質として存在するO b-RによってELISAアッセイで実証される。該O b-R-I g融合タンパク質は、96-ウェルのマイクロタイター板のウェル上に被覆され、そして二重特異性抗体が加えられる。

そのウェルは、O b-R-I gへの非特異的結合を取り除くために数回洗浄される。このアッセイにおける第2の成分として、ビオチニル化HER 3-I g融合タンパク質が加えられ、そしてビオチニル化HER 3-I g融合タンパク質に結合するストレプトアビジン-ホースラディッシュペルオキシダーゼ複合体によって測定される。結合は、過酸化水素及びTMBペルオキシダーゼ基質(Kirkegaard and Perry Laboratories, Gaithersburg, MD)の添加における着色の変化の生成により測定される。

ここに記載した条件下、O b-R-I gとHER 3-I gの両方への二重特異性抗体の結合は、固定化O b-R-I g/二重特異性抗体/HER 3-I g ビオチン

／検出可能に標識したストレプトアビジンを含む複合体の形成によりマイクロタイターウェルの表面上に固定化した検出可能な標識として観測される。O b-R-I gと結合するが、HER 3-I gとは結合しない抗体は、上記複合体を形成せず、陰性の結果を示す。同様に、HER 3-I gと結合するが、O b-R-I gとは結合しない抗体は、上記複合体を形成せず、陰性の結果を示す。一方、O b-R-I gとHER 3-I gの両方に結合することが予期される二重特異性抗体は、該アッセイにおいて陽性の結果を生じる複合体を形成し、これは共通の軽鎖を有する二重特異性抗体がHER 3とO b-Rの両方に結合することを証明する。

抗-(O b-R/HER 3)二重特異性抗体の発現と精製は、以下の通り実行した。ヒト胎芽腎臓 293 S 細胞を、それぞれ独立に抗-O b-R 重鎖、抗-HER 3 重鎖、又は上述した通りそれぞれの抗体に共通であったクローン 26 又は 18 からの軽鎖をコードしている 3 つのプラスミド DNA を用いて移入 (トランスフェクション) した。それぞれの移入のために、重鎖コード化 DNA に対する軽鎖コード化 DNA の比率は、軽鎖が抗-O b-R/抗-HER 3 二重特異性抗体の組立を制限しないように 1 : 3 とした。両方の重鎖を、互いに対して 1 : 1 の比で移入した。12 μ g のトータルのプラスミド DNA を、次いでリン酸カルシウム沈降によって 293S 細胞中に共移入 (co-transfected) した (Gorman, C., DNA Cloning, Vol. II, D. M. Glover, ed, IRL Press, Oxford, p. 143 (1985))。その細胞を、PBS で洗浄した後に、タンパク質発現の増大を意図して増殖培地に加えた。Fc-含有タンパク質は、固定化したプロテイン A (ProSep A, BioProcessing Ltd., UK) を用いて細胞上清から精製し、そして PBS にバッファー交換した。ジスルフィド結合の再シャフリングを防止するためにヨードアセトアミドを 50mM の最終濃度までタンパク質調製物に加えた。

さらなる実施例として、抗-(CD3/CD4) 抗体/免疫付着因子の発現と精製を以下の通り実行した。ヒト胎芽腎臓 293 S 細胞を、3 つのプラスミド DNA を用いてトランスフェクションした。各プラスミドは抗-CD 3 軽鎖、抗-CD 3 I g G₁ 重鎖、又は抗-CD 4 I g G₁ 免疫付着因子を独立にコードする。それぞれの移入のために、軽鎖コード化 DNA に対する重鎖コード化 DNA の比率は、軽鎖が抗-CD 3 I g G の組立を制限しないように、3 : 1 とした。加えて、免疫

付着因子があまり発現されないために、免疫付着因子コード化プラスミドの比率を、重鎖コード化プラスミドに過剰に加えた。試験した比率は、免疫付着因子 : 重鎖 : 軽鎖ファージミドに対し、3:1:3 から 8:1:3 間の範囲とした。トータルで 10 μ g のプラスミド DNA は、移入前に PBS で細胞を洗浄し、リン酸カルシウム沈降 (Gorman, C. (1985), 上記) により 293S 細胞中に共移入した。Fc-含有タンパク質は、固定化したプロテイン A (ProSep A, BioProcessing Ltd., UK) を用いて細

胞上清から精製し、そしてPBS中にバッファー交換した。ジスルフィド結合の再シャプリングを防止するために、ヨードアセトアミドを50mMの最終濃度までタンパク質調製物に加えた。

上記それぞれの調製において、タンパク質サンプルは、8%ポリアクリルアミドゲル(Novex)で電気泳動し、Serva blueによる染色によって可視化した。ゲルを脱色して、マイナーな不純物の可視化及び定量化を可能にすべく僅かなバックグラウンドとした。乾燥したゲルを、スキャニングデンストメーター(GS-670, BioRad)によってスキャンし、そしてタンパク質製造物をMolecular Analystソフトウェアによって定量化した。

C_H3ドメイン中に導入した非天然(工作した)ジスルフィド結合は、ヘテロダイマー形成を増大するためにここに開示されている。一対のポリペプチド、K392/D399' Cは、ヘテロダイマー形成を増大し、76%までのヘテロダイマーを生成した(表4、変異体v6)。さらに、鎖間ジスルフィド結合の存在が空洞への隆起技術と結び付けられた場合、ほぼ95%のヘテロダイマーが得られた(表4変異体v11, v12, 及びv16)。かくして、二重特異性抗体の第1と第2のポリペプチド間の特異的なタンパク質/タンパク質相互作用を増加する本発明の方法は、望まれるヘテロマルチマーの収量を増加すると共に、望ましくないヘテロマルチマー又はホモマルチマーの形成を最小化する。

加えて、電気泳動の移動度の分析によって生産物ヘテロマルチマーを特徴付ける方法は、望ましくない生産物に対する、所望のヘテロマルチマーの相対的な量の測定を可能にする。

ここに記載したような共通の軽鎖の選択は、多重特異性抗体の変換の重鎖と軽鎖の間の誤対合の可能性を削除することによって望まれるヘテロマルチマーの収

量をさらに増加する。

C. 同一の軽鎖を共有する抗体の同定とその軽鎖を共有している二重特異性抗体の構築：抗-Mp1/抗-HER3。

本発明の別の二重特異性抗体の同定、構築及び発現がここに示される。この実施例のパートAとB中に記載した方法を、抗-Mp1/抗-HER3二重特異性抗体の製造

用)に利用した。

この実施例のセクションA中に記載した方法(11)の抗原に対して生じた抗体ライブラリーの比較)、上記を用い、抗-HER3 s c F v のV_HとV_Lアミノ酸配列を、ヒトロソボイエチンレセプター、c-Mp lに結合する23 s c F vと比較した。11の抗-HER3クローンの5つは、1又はそれ以上のMp l-結合クローンと同一のV_Lアミノ酸配列を共有する。反対に、23の抗-Mp l s c F vの7つは、抗-HER3クローンの一つと同じV_Lを共有していた(表5、上記、白枠を参照)。対照的に、V_Hアミノ酸配列は、抗-Mp lと抗-HER3クローンの間に40から90%の同一性レベルを持ち、より多様であった。

その抗-Mp l s c F v、12B5 (Genbank accession number AG048775; 配列番号: 27)と抗HER3 s c F vクローンH6 (Genbank accession number AG048774; 配列番号: 28)は、同一のV_L配列及び実質的に異なるV_H配列を利用する。これらのs c F vフラグメントは、共有した軽鎖、並びに、孔-ノブ変異体の使用(ここに記載した)及びC_H3ドメイン間に設計されたジスルフィド結合の使用により、有効なヘテロダイマー化ができる抗-Mp l/抗-HER3二重特異性IgG抗体を構築するために用いられた。同じL鎖を共有する抗体は、非-同系H鎖と対合するL鎖の問題を避けるために選択した。2つの天然存在ヒンジ領域ジスルフィド結合もまた存在した。その共通のL鎖は、変異体v11からのC_H3変異を含んでいる2つのH鎖と共移入した。そのIgG生産物は、プロテインAアフィニティクロマトグラフィーによって精製し、且つ標準技法を用いてSDS-PAGEによって分析した。

二重特異性IgG抗体(Bs IgG)調製物は、野生型C_H3ドメインを含有するIgGよりも、より大きい移動性を示す単一の主要バンドを生じた。電気泳動

移動性におけるこの増加は、よりコンパクトなタンパク質種を形成するBs IgG中に作られたジスルフィド結合の形成と一致した。

Mp lとHER3 ECD抗原の両方に結合する工工作した抗-Mp l/抗-HER3 Bs IgG抗体の能力は、以下の通りELISAを用いて評価した。全ての工程でPBS緩衝液を用い、96-ウェル板(Maxisorp, Nunc)の個々のウェルは、

5 μ g/mlのHER3-IgG又はMpl-IgGで一晩被覆し、洗浄し次いで0.5% (w/v) BSAで1時間ブロック化した。その最初の抗体は、変異Y349C:T366S:L368A:Y407V/T366'W:S354'Cを含む抗-Mpl x 抗-HER3 BslgGおよび変異したFc領域を持つ対応する親の抗-Mpl又は抗-HER3 IgGとした。最初の抗体(1 μ g/mL)は、ビオチニル化HER3-IgG及びストレプトアビジン-ホースラディッシュペルオキシダーゼ接合体(Boehringer Mannheim)の1:500希釈液と共に23°Cで2時間、別個にインキュベーションし、次いで各ウェルに加え、23°Cでさらに1時間インキュベーションした。ペルオキシダーゼ活性は、販売者(Kirkgaard and Perry Laboratories, Inc., Gaithersburg, MD)によって指示された通りにTMB試薬によって検出した。

予想した通り、抗-Mpl/抗-HER3 BslgGは、個別にMplとHER3 ECD抗原のそれぞれに効率的且つ同時に、同じく両方の抗原に同時に結合した。これに対して、親の抗-Mplと親の抗-HER3 IgGは、対応する同系抗原にのみ結合した(図6)。

D. 工作したFc領域を含んでいる抗体は、有効な抗体-依存細胞介在細胞毒性の能力がある。

本発明の実例化した二重特異性抗体の生成において用いた工作したFc領域(C_H3変異体、上記)が有効な抗体-依存細胞介在細胞毒性の能力があることを実証するため、以下の実験を実行した。

そのC_H3変異は、Lewis, G.D.ら(Lewis, G.D.ら(1993)Cancer Immunol. Immunother. 37:255-263, その全部が参考により組込まれる)の方法を用いて示した通り、効率的な抗体-依存細胞介在細胞毒性(ADCC)をサポートする能力を維持する。概略的には、細胞毒性アッセイは、⁵¹Cr-標識したSK-BR-3及びH

BL-100標的細胞(それぞれATCC受託番号HTB-30と45509)及びエフェクター細胞としてヒト末梢血液リンパ球を用いて実行した。しかしながら、Lewisらと異なり、そのリンパ球はIL-2で活性化されなかった。

C_H3変異体S354:T366W及びY349C:T366S:L368A:Y407Vは、Carterら(Carter, P.ら(1992)PNAS USA 89:4285-4289)により製造されたヒト化抗-HER2抗体、

huMAb4D5-5のH鎖中に別個に導入した。再モデル化した及び野生型Fc領域を含む抗体は、HER2-過剰発現乳癌細胞系、SK-BR-3によりADCC中で類似の能力を有した(図7)。再モデル化した及び野生型抗体の両方は、通常の胸部上皮細胞系に対して、低い活性を示した。H鎖における効果は、結合ドメインから独立しており、このことから、これらBsIgG'sが抗体-依存細胞-介在細胞毒性において機能するといえる。

本発明は、最も実践的、且つ好適な実施態様であるとして考慮される何れかにおいてここに示され且つ記載される。それは、しかしながら、発展は本発明の範囲内から作製できること、及び自明な修正がこの開示を熟読した当業者に生起することが認識される。ここに用いた全ての参考文献はそれの全体において参考によってここに組込まれる。

配列表

(1) 一般情報:

(i) 出願人: ジェネンテック、インコーポレーテッド

(ii) 発明の名称: ヘテロマルチマー及び共通成分を有する多重特異性抗体の
製造方法

(iii) 配列の数: 28

(iv) 住所

(A) 住所: ジェネンテック、インコーポレーテッド

(B) ストリート: 1 ディー・エヌ・エー ウェイ

(C) 市: サウス サン フランシスコ

(D) 州: カリフォルニア

(E) 国: アメリカ合衆国

(F) 郵便番号: 94080

(v) コンピューター読解可能形式:

(A) 媒体形式: 3.5 インチ、1.44Mb フロッピーディスク

(B) コンピューター: IBM PC コンパチブル

(C) オペレーティングシステム: PC-DOS/MS-DOS

(D) ソフトウェア: WinPat in (ジェネンテック)

(vi) 現出願データ:

(A) 出願番号: PCT/US98/08762

(B) 出願日: 1998年4月30日

(C) 分類:

(vii) 基礎出願データ:

(A) 出願番号: 08/850085

(B) 出願日: 1997年2月5日

(viii) 代理人情報:

(A) 名称: コンリー, ディアドリー エル

(B) 登録番号: 36,487

(C) 参考／整理番号：P1099R2PCT

(ix) テレコミュニケーション情報：

(A) 電話：650／225-2066

(B) テレファックス：650／952-9881

(2) 配列番号：1の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：36塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：1：

CTCTTCCCGA GATGCGGGCA GGGTGACAC CTGTGG 36

(2) 配列番号：2の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：21塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：2：

CTCTTCCCGA CATGGGGCA G 21

(2) 配列番号：3の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：21塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：3：

GGTCATCTCA CACCGGATG G 21

(2) 配列番号：4の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：24塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：4：

CTTGTCATA CATTCACGGG ATGG 24

(2) 配列番号：5の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：30塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：5：

CTCTTCCGA GATGGGAGAC AGGTGTACAC 30

(2) 配列番号：6の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：21塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：6：

GCCGTCGGAA CACAGCAGG G 21

(2) 配列番号：7 の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：39塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：7：

CTGGGAGTCT AGAACGGGAG GCGTGGTACA GTAGTTGTT 39

(2) 配列番号：8 の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：33塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：8：

GTCGGAGTCT AGAACGGGAG GACAGGTCTT GTA 33

(2) 配列番号：9 の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：21塩基対

(B) 配列の型：核酸

(C) 鎖の数：一本鎖

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：9：

GTCGGAGTCT AGACAGGGAG G 21

(2) 配列番号：10 の情報：

(i) 配列の特徴：

- (A) 配列の長さ：21塩基対
 - (B) 配列の型：核酸
 - (C) 鎖の数：一本鎖
 - (D) トポロジー：直鎖状
- (xi) 配列の詳細：配列番号：10：

GCCGTCGGAG CTCAGCACGG G 21

(2) 配列番号：11の情報：

- (i) 配列の特徴：
 - (A) 配列の長さ：24塩基対
 - (B) 配列の型：核酸
 - (C) 鎖の数：一本鎖
 - (D) トポロジー：直鎖状
- (xi) 配列の詳細：配列番号：11：

GGCAGGCGTG GTGCTGTAGT TGTT 24

(2) 配列番号：12の情報：

- (i) 配列の特徴：
 - (A) 配列の長さ：38塩基対
 - (B) 配列の型：核酸
 - (C) 鎖の数：一本鎖
 - (D) トポロジー：直鎖状
- (xi) 配列の詳細：配列番号：12：

GTTCAGGTGC TGGGCTCGGT GGGCTTGTGT GAGTTTTC 38

(2) 配列番号：13の情報：

- (i) 配列の特徴：
 - (A) 配列の長さ：821塩基対

- (B) 配列の型：核酸
- (C) 鎖の数：一本鎖
- (D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：13：

```

AACGCGTACG CTCTGAAAT GCGCGACCG AACCGTTTC GTGGTAAAGA 50
TCTGGCTGCA CACTACGGCC AGCCGCGGGA ACCTCAGGTG TATACCTGCG 100
CACCGCTCTG AGAAGAAATG ACTAAAACC AGGTCTCTCT GTGGTGCGTG 150
GTCAAAGGTT TCTATCCGAG CGATATCGCC GTGGAATGGG AAAGCAACGG 200
TCAACCGGAA AACAACCTACA AAACCACTCC ACCGGTGCTG GATTCTGATG 250
GCTCCTTCTT TCTGTAITCG AAGCTGACCG TTGACAAAAG CCGTGGCGAG 300
CAAGGCACCG TTTTCAGCTG TTCTGTTATG CACGAGGCCT TGCACAACCA 350
CTACACCCAG AAAAGCCTGT CCCTGTCTCC CGGGAATAA GCTGAGGCTC 400
CTCTAGAGGT TGAGGTGATT TTATGAAAA GAATATCGCA TTTCTTCTTG 450
CATCTATGTT CGTTTTTCTT ATTGCTACAA ACGCGTACGC TGGGCAGCCC 500
CGAGAACCAC AGGTGTACAC CCTGCCCCCA TCCCGGGAAG AGATGACCAA 550
GAACCAGGTA AGCTTGTA CTGCTGGTCAA AGGCTTCTAT CCCAGCGACA 600
TCGCCGTGGA GTGGGAGAGC AATGGGCAGC CGGAGACAA CTACAAGACC 650
ACGCCTCCCG TGCTGGA CTGAGCGCTCC TTCTTCTCT ACAGCTTTCT 700
CACCGTCGAC AAGAGCAGGT GGCAGCAGGG GAACGTCTTC TCATGCTCCG 750
TGATGCATGA GGCTCTGCAC AACCACTACA CGCAGAAGAG CCTCTCCCTG 800
TCTCCGGGTA AATAGGGGCC C 821

```

(2) 配列番号：14の情報：

- (i) 配列の特徴：
 - (A) 配列の長さ：50 アミノ酸
 - (B) 配列の型：アミノ酸
 - (D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：14：

```

Ser Asn Arg Phe Ser Gly Ser Lys Ser Gly Asn Thr Ala Ser Leu
 1              5              10              15
Thr Ile Ser Gly Leu Gln Ala Glu Asp Glu Ala Asp Tyr Tyr Cys
              20              25              30
Ser Ser Tyr Thr Thr Arg Ser Thr Arg Val Phe Gly Gly Gly Thr
              35              40              45
Lys Leu Thr Val Leu
              50

```

(2) 配列番号：15の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：15：

```

Ser Asn Arg Phe Ser Gly Ser Lys Ser Gly Asn Thr Ala Ser Leu
 1              5              10              15
Thr Ile Ser Gly Leu Gln Ala Glu Asp Glu Ala Asp Tyr Tyr Cys
              20              25              30
Ser Ser Tyr Thr Thr Arg Ser Thr Arg Val Phe Gly Gly Gly Thr
              35              40              45
Lys Leu Thr Val Leu
              50

```

(2) 配列番号：16の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：16：

```

Ser Asn Arg Phe Ser Gly Ser Lys Ser Gly Asn Thr Ala Ser Leu
 1              5              10              15
Thr Ile Ser Gly Leu Gln Ala Glu Asp Glu Ala Asp Tyr Tyr Cys
              20              25              30

```


(2) 配列番号：19の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：19：

Ser	Asn	Arg	Phe	Ser	Gly	Ser	Lys	Ser	Gly	Ser	Thr	Ala	Ser	Leu
1				5					10					15
Thr	Ile	Ser	Gly	Leu	Gln	Ala	Glu	Asp	Glu	Ala	Asp	Tyr	Tyr	Cys
				20					25					30
Ser	Ser	Tyr	Thr	Thr	Arg	Ser	Thr	Arg	Val	Phe	Gly	Gly	Gly	Thr
				35					40					45
Lys	Leu	Thr	Val	Leu										
				50										

(2) 配列番号：20の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：20：

Ser	Asn	Arg	Phe	Ser	Gly	Ser	Lys	Xaa	Gly	Asn	Thr	Ala	Ser	Leu
1				5					10					15
Thr	Ile	Ser	Gly	Leu	Gln	Ala	Glu	Asp	Glu	Ala	Asp	Tyr	Tyr	Cys
				20					25					30
Ser	Ser	Tyr	Thr	Thr	Arg	Ser	Thr	Arg	Val	Phe	Gly	Gly	Gly	Thr
				35					40					45
Lys	Leu	Thr	Val	Leu										
				50										

(2) 配列番号：21の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：21：

Ser	Asn	Arg	Phe	Ser	Gly	Ser	Lys	Ser	Gly	Asn	Thr	Ala	Ser	Leu
1				5					10					15
Thr	Ile	Ser	Gly	Leu	Gln	Ala	Glu	Asp	Glu	Ala	Asp	Tyr	Tyr	Cys
				20					25					30
Ser	Ser	Tyr	Thr	Thr	Arg	Ser	Thr	Arg	Val	Phe	Gly	Gly	Gly	Thr
				35					40					45
Lys	Leu	Thr	Val	Leu										
				50										

(2) 配列番号：22の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：50アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：22：

Ser	Asn	Arg	Phe	Ser	Gly	Ser	Lys	Ser	Gly	Asn	Thr	Ala	Ser	Leu
1				5					10					15
Thr	Ile	Ser	Gly	Leu	Gln	Ala	Glu	Asp	Glu	Ala	Asp	Tyr	Tyr	Cys
				20					25					30
Ser	Ser	Tyr	Thr	Thr	Arg	Ser	Thr	Arg	Val	Phe	Gly	Gly	Gly	Thr
				35					40					45
Lys	Leu	Thr	Val	Leu										
				50										

(2) 配列番号：23の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：62アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：23：


```

Ala Asp Ser Val Lys Gly Arg Phe Thr Ile Ser Arg Asp Asn Ser
 1          5          10          15
Lys Asn Thr Leu Tyr Leu Gln Met Asn Arg Leu Arg Ala Glu Asp
          20          25          30
Thr Ala Val Tyr Tyr Cys Ala Arg Asp Asn Gly Trp Glu Leu Thr
          35          40          45
Asp Trp Tyr Phe Asp Leu Trp Gly Arg Gly Thr Met Val Thr Val
          50          55          60
Ser Ser
          62

```

(2) 配列番号：24の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：62アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：24：

```

Asn Pro Ser Leu Lys Ser Arg Val Thr Ile Ser Val Asp Thr Ser
 1          5          10          15
Lys Asn Gln Phe Ser Leu Lys Leu Ser Ser Val Thr Ala Ala Asp
          20          25          30
Thr Ala Val Tyr Tyr Cys Ala Arg Val Asp Leu Glu Asp Tyr Gly
          35          40          45
Ser Gly Ala Ser Asp Tyr Trp Gly Gln Gly Thr Leu Val Thr Val
          50          55          60
Ser Ser
          62

```

(2) 配列番号：25の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：107アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：25：

Asp	Ile	Gln	Met	Thr	Gln	Ser	Pro	Ser	Thr	Leu	Ser	Ala	Ser	Ile
1				5					10					15
Gly	Asp	Arg	Val	Thr	Ile	Thr	Cys	Arg	Ala	Ser	Glu	Gly	Ile	Tyr
				20					25					30
His	Trp	Leu	Ala	Trp	Tyr	Gln	Gln	Lys	Pro	Gly	Lys	Ala	Pro	Lys
				35					40					45
Leu	Leu	Ile	Tyr	Lys	Ala	Ser	Ser	Leu	Ala	Ser	Gly	Ala	Pro	Ser
				50					55					60
Arg	Phe	Ser	Gly	Ser	Gly	Ser	Gly	Thr	Asp	Phe	Thr	Leu	Thr	Ile
				65					70					75
Ser	Ser	Leu	Gln	Pro	Asp	Asp	Phe	Ala	Thr	Tyr	Tyr	Cys	Gln	Gln
				80					85					90
Tyr	Ser	Asn	Tyr	Pro	Leu	Thr	Phe	Gly	Gly	Gly	Thr	Lys	Leu	Glu
				95					100					105
Ile	Lys													
														107

(2) 配列番号：26の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：261アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：26：

Asn	Ala	Tyr	Ala	Leu	Lys	Met	Ala	Asp	Pro	Asn	Arg	Phe	Arg	Gly
1				5					10					15
Lys	Asp	Leu	Ala	Ala	His	Tyr	Gly	Gln	Pro	Arg	Glu	Pro	Gln	Val
				20					25					30
Tyr	Thr	Leu	Pro	Pro	Ser	Arg	Glu	Glu	Met	Thr	Lys	Asn	Gln	Val
				35					40					45
Ser	Leu	Trp	Cys	Leu	Val	Lys	Gly	Phe	Tyr	Pro	Ser	Asp	Ile	Ala
				50					55					60
Val	Glu	Trp	Glu	Ser	Asn	Gly	Gln	Pro	Glu	Asn	Asn	Tyr	Lys	Thr
				65					70					75

Thr	Pro	Pro	Val	Leu	Asp	Ser	Asp	Gly	Ser	Phe	Phe	Leu	Tyr	Ser	
				80					85					90	
Lys	Leu	Thr	Val	Asp	Lys	Ser	Arg	Trp	Gln	Gln	Gly	Asn	Val	Phe	
				95					100					105	
Ser	Cys	Ser	Val	Met	His	Glu	Ala	Leu	His	Asn	His	Tyr	Thr	Gln	
				110					115					120	
Lys	Ser	Leu	Ser	Leu	Ser	Pro	Gly	Lys	Xaa	Met	Lys	Lys	Asn	Ile	
				125					130					135	
Ala	Phe	Leu	Leu	Ala	Ser	Met	Phe	Val	Phe	Ser	Ile	Ala	Thr	Asn	
				140					145					150	
Ala	Tyr	Ala	Gly	Gln	Pro	Arg	Glu	Pro	Gln	Val	Tyr	Thr	Leu	Pro	
				155					160					165	
Pro	Ser	Arg	Glu	Glu	Met	Thr	Lys	Asn	Gln	Val	Ser	Leu	Tyr	Cys	
				170					175					180	
Leu	Val	Lys	Gly	Phe	Tyr	Pro	Ser	Asp	Ile	Ala	Val	Glu	Trp	Glu	
				185					190					195	
Ser	Asn	Gly	Gln	Pro	Glu	Asn	Asn	Tyr	Lys	Thr	Thr	Pro	Pro	Val	
				200					205					210	
Leu	Asp	Ser	Asp	Gly	Ser	Phe	Phe	Leu	Tyr	Ser	Phe	Leu	Thr	Val	
				215					220					225	
Asp	Lys	Ser	Arg	Trp	Gln	Gln	Gly	Asn	Val	Phe	Ser	Cys	Ser	Val	
				230					235					240	
Met	His	Glu	Ala	Leu	His	Asn	His	Tyr	Thr	Gln	Lys	Ser	Leu	Ser	
				245					250					255	
Leu	Ser	Pro	Gly	Lys	Xaa										
				260	261										

(2) 配列番号：27の情報：

(i) 配列の特徴：

- (A) 配列の長さ：717塩基対
- (B) 配列の型：核酸
- (C) 鎖の数：一本鎖
- (D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：27：

CAGGTGCAGC TGGTGCAATC TGGGGGAGGC TTGGTCCGGC CCGGGGGGTC 50
CCTGAGTCTC TCCTGTGCAG TCTCTGGAAT CACCTTCAGG ACCTACGGCA 100
TGCACTGGGT CCGCCAGGCT CCAGGCAAGG GGTGGAGTG GGTGGCAGGT 150
ATATCCTTIG ACGGAAGAAG TGAATACTAT GCAGACTCCG TGCAGGGCCG 200
ATTCAACATC TCCAGAGACA GTTCCAAGAA CACCCTGTAT CTGCAATGA 250
ACAGCCTGAG AGCCGAGGAC ACGGCTGTGT ATTACTGTGC GAGAGGAGCA 300
CATTATGGTT TCGATATCTG GGGCCAAAGG ACAATGGTCA CCGTCTCGAG 350
TGGTGGAGGC GGTACAGGCG GAGGTGGCAG CGGCGGTGGC GSATCGGACA 400
TCCAGATGAC CCAGTCTCCT TCCACCCTGT CTGCATCTAT TGGAGAGACA 450
GTCAACATCA CCTGCCGGGC CAGCGAGGGT ATTTATCACT GGTGGCCTG 500
GTATCAGCAG AAGCCAGGGA AAGCCCCATA ACTCCTGATC TATAAGGCTC 550
CTAGTTTAGC CAGTGGGGCC CCATCAAGGT TCAGCGGCAG TGGATCTGGG 600
ACAGATTICA CTCTACCAT CAGCAACCTG CAGCCTGATG ATTTTGCAAC 650
TTATTACTGC CAACAATATA GTAATTATCC GCTCACTTTC GGCAGAGGGA 700
CCAAGCTGGA GATCAAA 717

(2) 配列番号：28の情報：

(i) 配列の特徴：

- (A) 配列の長さ：732塩基対
- (B) 配列の型：核酸
- (C) 鎖の数：一本鎖
- (D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：28：

CAGGTGCAGC TGGTGCAATC TGGGGGAGGC TTGGTACAGC ATGGAGGGTC 50

CCTGAGACTC TCCTGTGCAG CCTCTGGATT CACCTTCAGT AGTTATGAAA 100
 TGAAGTGGGT CCGCCAGGCT CCAGGGAGAG GSC'TGGAGTG GGTCTCAGGT 150
 ATTAGTGGTA GTGGTGGTAG CACATACTAC GCAGACTCCG TGAAGGGCCG 200
 GTTCACCATC TCCAGAGACA ATTCCAAGAA CACGCTGTAT CTGCAAAATGA 250
 ACAGACTGAG AGCTGAGGAC ACGGCTGTGT ATTACTGTGC GAGAGATAAT 300
 GGGTGGGAAC TAAAGGACTG GTACTTCGAT CTCTGGGGCC GGGGACAAAT 350
 GGTCACCGTC TCCTCAGGTG GAGGCGGTTT AGGCGGAGGT GGCAGCGGCG 400
 GTGGCGGATC GGACATCCAG ATGACCCAGT CTCCTTCAC CCTGTCTGCA 450
 TCTATTGGAG ACAGAGTCAC CATCACCTGC CGGGCCAGTG AGGGTATTTA 500
 TCACTGGTTG GCCTGGTATC AGCAGAAGCC AGGGAAAGCC CCTAAACTCC 550
 TGATCTATAA GGCTCTTAGT TTAGCCAGTG GGGCCCCATC AAGGTTTCAG 600
 GGCAGTGGAT CTGGGACAGA TTCTACTCTC ACCATCAGCA GCCTGCAGCC 650
 TGATGATTTT GCAACTTATT ACTGCCAACA ATATAGTAAT TATCCGCTCA 700
 CTTTCGGCGG AGGGACCAAG CTGGAGATCA AA 732

特許請求の範囲

1. 第1のポリペプチドと少なくとも1の付加ポリペプチドを含む多重特異性抗体の製造方法であって、ここで

(a) 該第1のポリペプチドは、該付加ポリペプチドのマルチマー化ドメインの界面と相互作用するように位置付けられる界面を形成するマルチマー化ドメインを含み、

(b) 該第1の及び付加ポリペプチドは、それぞれ結合ドメインを含み、該結合ドメインは、軽鎖と重鎖を含み、該第1の及び付加ポリペプチドの可変軽鎖は共通配列を含み、該方法は：

(i) 該第1のポリペプチドと付加ポリペプチド、及び可変軽鎖をコードしている核酸を含む宿主細胞を培養すること、該培養は該核酸が発現されるようになる；及び

(ii) 該宿主細胞培養物から多重特異性抗体を回収すること、を含む、多重特異性抗体の製造方法。

2. 該第1のポリペプチドをコードしている核酸、該付加ポリペプチドをコー

ドしている核酸、又は両方が、該界面又はその部分をコードするように本来の核酸から変更されている、請求項1記載の方法。

3. 該第1のポリペプチド又は付加ポリペプチドの一方又は両方のマルチマー化ドメインが、該第1のポリペプチドと付加ポリペプチドとの間にジスルフィド結合が形成されるように、該第1のポリペプチド又は付加ポリペプチドの他方の界面のフリーのチオール含有残基と相互作用するように位置付けられたフリーのチオール含有残基を含むように変更され、該第1のポリペプチドをコードしている核酸がフリーのチオール含有残基をコードするように本来の核酸から変更されるか、付加ポリペプチドをコードしている核酸がフリーのチオール含有残基をコードするように本来の核酸から変更されるか、あるいはこれらの両方である、請求項2記載の方法。

4. 該第1のポリペプチド及び付加ポリペプチドのマルチマー化ドメインが空洞への隆起相互作用を含み、該方法がさらに：

本来の残基よりも大きな側鎖容量を有する移入残基をコードするように該第1のポリペプチドをコードしている本来の核酸を変更することによって隆起を生成すること、および

本来の残基よりも小さい側鎖容量を有する移入残基をコードするように該付加ポリペプチドをコードしている本来の核酸を変更することによって空洞を生成すること、を含む請求項1記載の方法。

5. 隆起を生成する工程、または空洞を生成する工程、もしくはこれらの両方の工程が、ファージディスプレイ選択によって生じる請求項4記載の方法。

6. 本来の残基よりも大きな側鎖容量を有する移入残基が、アルギニン(R)、フェニルアラニン(F)、チロシン(Y)、トリプトファン(W)、イソロイシン(I)及びロイシン(L)からなる群から選択される、請求項4記載の方法。

7. 本来の残基よりも小さい側鎖容量を有する移入残基が、グリシン(G)、アラニン(A)、セリン(S)、トレオニン(T)及びバリン(V)からなる群から選択され、且つ移入残基がシステイン(C)ではない、請求項4記載の方法。

8. 該第1の及び付加ポリペプチドがそれぞれ抗体定常ドメインを含む請求項

1記載の方法。

9. 該第1のポリペプチド及び付加ポリペプチドがそれぞれ、 C_{H3} ドメインと1gCからなる群から選択される抗体定常ドメインを含む請求項8記載の方法。

10. 多重特異性抗体が免疫付着因子である請求項1記載の方法。

11. 工程(i)の前に、該第1のポリペプチド及び付加ポリペプチドをコードしている核酸が宿主細胞内に導入される工程を含む請求項1記載の方法。

12. 請求項1記載の方法によって製造された多重特異性抗体。

13. 界面で接する第1のポリペプチドと少なくとも1の付加ポリペプチドを含み、

(a) 該第1のポリペプチドは、該付加ポリペプチドのマルチマー化ドメインの界面と相互作用するように位置する界面を形成するマルチマー化ドメインを含み、

(b) 該第1のポリペプチド及び付加ポリペプチドは、それぞれ結合ドメインを含み、該結合ドメインは、可変重鎖と可変軽鎖を含み、該第1のポリペプチド及び付加ポリペプチドの可変軽鎖が共通配列を含む、多重特異性抗体。

14. 該第1のポリペプチドをコードしている核酸、または該付加ポリペプチドをコードしている核酸、もしくはこれらの両方の核酸が、前記界面又はその一部をコードするように本来の核酸から変更された、請求項13記載の多重特異性抗体。

15. 該第1のポリペプチド界面が、該第1のポリペプチドと付加ポリペプチドとの間にジスルフィド結合を形成するように該付加ポリペプチドの界面のフリーのチオール含有残基と相互作用するように位置したフリーのチオール含有残基を含み、該第1のポリペプチドをコードしている核酸がフリーのチオール含有残基をコードするように本来の核酸から変更されているか、又は該付加ポリペプチドをコードしている核酸がフリーのチオール含有残基をコードするように本来の核酸から変更されているか、あるいはこれらの両方である、請求項14記載の多重特異性抗体。

16. 該第1のポリペプチド及び付加ポリペプチドのマルチマー化ドメインの界面が、それぞれ隆起と空洞を含む請求項14記載の多重特異性抗体。

17. 該隆起と空洞が、天然存在アミノ酸が該第1のポリペプチド及び付加ポリペプチド内に移入される変更によって生成される請求項16記載の多重特異性抗体。

18. 請求項13記載の多重特異性抗体と担体とを含んでいる組成物。

19. 請求項13記載の多重特異性抗体をコードしている核酸を含む宿主細胞。

20. 宿主細胞が哺乳動物細胞である請求項19記載の宿主細胞。

21. (a) 付加ポリペプチド上のアミノ酸残基と置換される第1のポリペプチドの界面のアミノ酸残基を含む第1のポリペプチドをコードしている第1の核酸を選択すること、及び付加ポリペプチド上のアミノ酸残基が該第1のポリペプチド上のアミノ酸残基と特異的に相互作用するような、少なくとも1の付加ポリペプチドをコードしている少なくとも1の付加核酸を選択すること、それによって該第1のポリペプチドと付加ポリペプチドとの間に安定な相互作用を生成すること；

(b) 軽鎖をコードする核酸配列を選択すること、ここで該軽鎖は多重特異性抗体の第1の及び付加ポリペプチドのそれぞれの結合領域と結合する；

(c) 該第1の核酸及び付加核酸及び軽鎖をコードする核酸を宿主細胞中に導入すること、及び該第1の核酸及び付加核酸、並びに該軽鎖をコードする核酸の発現が二重特異性抗体の形成を生じるように該細胞を培養すること；

(d) 該細胞の培養物から多重特異性抗体を回収すること、を含む多重特異性抗体の製造方法。

22. 工程(a)の第1の核酸及び付加核酸の少なくとも一方が、第1のアミノ

酸残基又は付加アミノ酸残基のアミノ酸と相互作用して、安定な相互作用を生じる界面のアミノ酸をコードするように本来の核酸から変更される、請求項21記載の方法。

23. 該変更が、該第1のポリペプチドと付加ポリペプチドとの間の界面で空洞への隆起相互作用を生成することを含む請求項22記載の方法。

24. 該変更が、フリーのチオール含有残基が相互作用して該第1のポリペプチドと付加ポリペプチドとの間にジスルフィド結合を形成するように、第1のポリペプチド又は付加ポリペプチド又はこれらの両方においてフリーのチオール含有残基を移入することを含む請求項22記載の方法。

25. 第1のポリペプチド及び付加ポリペプチドのそれぞれが抗体定常ドメインを含む請求項21記載の方法。

26. 抗体定常ドメインがC_H3ドメインである請求項25記載の方法。

27. 抗体定常ドメインがヒトIgGである請求項26記載の方法。

28. ポリペプチドの混合物から第1のポリペプチド及び少なくとも1の付加ポリペプチドを含んでいるヘテロマルチマーの多重特異性抗体の形成を測定する方法であり、

(a) 該第1のポリペプチド及び付加ポリペプチドは、該第1のポリペプチド及び付加ポリペプチドのそれぞれのマルチマー化ドメインの界面で接し、

(b) 該第1のポリペプチドの界面は、ジスルフィド結合が形成されるように該付加ポリペプチドの界面のフリーのチオール含有残基と相互作用するように位置づけられるフリーのチオール含有残基を含み、該方法は：

(i) 各多重特異性抗体をゲルマトリックス中で移動させる工程；及び

(ii) 第1のポリペプチドと付加ポリペプチドとの間に非天然存在ジ

スルフィド結合を有する多重特異性抗体に対応するバンドと、第1のポリペプチドと付加ポリペプチドとの間に非天然存在ジスルフィド結合を欠いているヘテロマルチマーに対応した遅く移動するバンドの相対量を測定する工程を含む方法。

29. 該マルチマー化ドメインが、その界面で空洞への隆起相互作用をコードし、それによって該第1のポリペプチドと付加ポリペプチドとの間の特異的相互作用を促進する、請求項28記載の方法。

30. 多重特異性抗体が、抗-O_b-R/抗-HER3及び抗-M_p1/抗-HER3からなる群から選択される請求項1記載の方法。

31. 抗-O_b-R/抗-HER3及び抗-M_p1/抗-HER3からなる群から

選択される請求項 13 記載の多重特異性抗体。

32. 多重特異性抗体が、抗-O b-R/抗-HER3 及び抗-M p 1/抗-HER3 からなる群から選択される請求項 19 記載の宿主細胞。

33. 多重特異性抗体が、抗-O b-R/抗-HER3 及び抗-M p 1/抗-HER3 からなる群から選択される請求項 18 記載の組成物。

【手続補正書】

【提出日】平成12年1月7日（2000. 1. 7）

【補正内容】

（1）明細書の第88頁の表5の全体を、別紙の表5に補正する。

（2）明細書の第104頁下から第6行～第105頁下から第4行に「（2）配列番号：23の情報：……（2）配列番号：25の情報：」とあるのを、以下の通り補正する。

「（2）配列番号：23の情報：

（i）配列の特徴：

（A）配列の長さ：122アミノ酸

（B）配列の型：アミノ酸

（D）トポロジー：直鎖状

（xi）配列の詳細：配列番号：23

Gln	Val	Gln	Leu	Val	Gln	Ser	Gly	Gly	Gly	Leu	Val	Gln	Pro	Gly	
1				5					10					15	
Gly	Ser	Leu	Arg	Leu	Ser	Cys	Ala	Ala	Ser	Gly	Phe	Thr	Phe	Ser	
			20						25					30	
Ser	Tyr	Glu	Met	Asn	Trp	Val	Arg	Gln	Ala	Pro	Gly	Lys	Gly	Leu	
			35						40					45	
Glu	Trp	Val	Ser	Gly	Ile	Ser	Gly	Ser	Gly	Gly	Ser	Thr	Tyr	Tyr	
			50						55					60	
Ala	Asp	Ser	Val	Lys	Gly	Arg	Phe	Thr	Ile	Ser	Arg	Asp	Asn	Ser	
			65						70					75	
Lys	Asn	Thr	Leu	Tyr	Leu	Gln	Met	Asn	Arg	Leu	Arg	Ala	Glu	Asp	
			80						85					90	
Thr	Ala	Val	Tyr	Tyr	Cys	Ala	Arg	Asp	Asn	Gly	Trp	Glu	Leu	Thr	
			95						100					105	
Asp	Trp	Tyr	Phe	Asp	Leu	Trp	Gly	Arg	Gly	Thr	Met	Val	Thr	Val	
			110						115					120	
Ser	Ser														
			122												

(2) 配列番号：24の情報：

(i) 配列の特徴：

(A) 配列の長さ：123アミノ酸

(B) 配列の型：アミノ酸

(D) トポロジー：直鎖状

(xi) 配列の詳細：配列番号：24

Glu	Val	Gln	Leu	Val	Glu	Ser	Gly	Pro	Gly	Leu	Val	Lys	Pro	Ser	
1				5					10					15	
Gln	Thr	Leu	Ser	Leu	Thr	Cys	Thr	Val	Ser	Gly	Gly	Ser	Ile	Ser	

20	25	30
Ser Gly Gly Tyr Tyr Trp Ser Trp Ile Arg Gln His Pro Gly Lys		
35	40	45
Gly Leu Glu Trp Ile Gly Tyr Ile Tyr Tyr Ser Gly Ser Thr Tyr		
50	55	60
Tyr Asn Pro Ser Leu Lys Ser Arg Val Thr Ile Ser Val Asp Thr		
65	70	75
Ser Lys Asn Gln Phe Ser Leu Lys Leu Ser Ser Val Thr Ala Ala		
80	85	90
Asp Thr Ala Val Tyr Tyr Cys Ala Arg Val Asp Leu Glu Asp Tyr		
95	100	105
Gly Ser Gly Ala Ser Asp Tyr Trp Gly Gln Gly Thr Leu Val Thr		
110	115	120
Val Ser Ser		
123		

(2) 配列番号: 25の情報:」

表 5

異なる構造的抗原に対する scFv による共有 V_L 使用

抗原 特異性	#	Ax	GCS	IgE	IgE-R	MPL	MusK	NpoR	Rae	HER3	Ob-R	VEGF
scFv	1	F-R										
Ax1	12	2	2/2	0/0	1/1	2/3	1/1	0/0	3/5	2/2	2/5	1/1
GCSF-R	11		0	1/1	2/2	2/3	1/1	2/2	2/3	2/2	3/3	2/3
IgE	2		0	0	1/1	1/1	0/0	1/1	1/1	1/1	1/1	0/0
IgE-R	4			0	1/1	1/1	0/0	1/1	2/3	1/1	1/1	1/1
MPL	23					5	5/3	3/2	5/8	7/5	5/9	2/2
MusK	3						0	1/1	1/2	2/2	1/1	1/2
NpoR	5						0	0	1/1	2/2	2/2	1/2
Rae	20								7	7/4	5/8	2/1
HER3	11									3	4/9	4/4
Ob-R	18										7	1/2
VEGF	8											2

【手続補正書】

【提出日】平成13年2月23日(2001. 2. 23)

【補正内容】

特許請求の範囲

1. 少なくとも2つの異なる結合ドメインを含む多重特異性抗体の製造方法であり、ここで、

第1の結合ドメインは第1の分子に結合し且つ第2の結合ドメインは第2の分子に結合し、

それぞれの結合ドメインは、(i) マルチマー化ドメインをさらに含むポリペ

プチドの一部である重鎖可変ドメイン及び (i i) 軽鎖の可変ドメインを含み、

該第1の結合ドメインは、第1のポリペプチドの第1の重鎖可変ドメインを含み、該第2の結合ドメインは、第2のポリペプチドの第2の重鎖可変ドメインを含み、且つ該第1及び第2の重鎖可変ドメインは異なり、及び

該ポリペプチドは上記マルチマー化ドメインの相互作用によってマルチマー化され、

及びここで、

それぞれの軽鎖可変ドメインは同じであるか、

または該多重特異性抗体が第1の軽鎖可変ドメインと第2の軽鎖可変ドメインを含み、該第1及び第2の軽鎖可変ドメインは互いに異なり、且つ上記第1の結合ドメインは、第1の軽鎖可変ドメイン又は第2の軽鎖可変ドメインを含み上記第1の分子に結合し、及び上記第2の結合ドメインは、第2の軽鎖可変ドメイン又は第1の軽鎖可変ドメインを含み上記第2の分子に結合し、

工程：

(i) 上記ポリペプチドと軽鎖をコードしている核酸を含む宿主細胞を培養すること、ただし該培養は該核酸が発現され且つ該ポリペプチドと軽鎖が生産されるものであり；且つ

(i i) 該宿主細胞培養物から多重特異性抗体を回収すること、を含む方法。

2. 上記第1のポリペプチドのマルチマー化ドメインをコードしている核酸又は上記第2のポリペプチドのマルチマー化ドメインをコードしている核酸、又は両方が、コードされたアミノ酸配列を変更するような核酸の変更により提供される請求項1記載の方法。

3. 上記第1のポリペプチド、上記第2のポリペプチド、又は両方のマルチマー化ドメインをコードしている核酸が、上記第1又は第2のポリペプチドのそれぞれの該マルチマー化ドメインが、上記第1又は第2のポリペプチドの他方のマルチマー化ドメインのフリーのチオール含有残基とジスルフィド結合を形成するフリーのチオール含有残基を含むように変更される請求項2記載の方法。

4. 上記ポリペプチドのマルチマー化が、空洞への隆起相互作用を含み、該方法は工程(i)の前に:

より大きな側鎖容量を有する移入残基でアミノ酸残基を置換することによってコードされたポリペプチドのマルチマー化ドメイン中に隆起を生成するように核酸を置換することによって該第1のポリペプチドをコードしている核酸を用意すること、および

より小さな側鎖容量を有する移入残基でアミノ酸残基を置換することによってコードされたポリペプチドのマルチマー化ドメイン中に空洞を生成するように核酸を置換することによって該第2のポリペプチドをコードしている核酸を用意すること、をさらに含む請求項1記載の方法。

5. ファージディスプレイ選択によって、隆起を有するマルチマー化ドメインを含む第1のポリペプチド、空洞を有するマルチマー化ドメインを

含む第2のポリペプチド、又は両方をコードする核酸を準備する請求項4記載の方法。

6. より大きな側鎖容量を有する移入残基が、アルギニン(R)、フェニルアラニン(F)、チロシン(Y)、トリプトファン(W)、イソロイシン(I)及びロイシン(L)からなる群から選択される、請求項4記載の方法。

7. より小さい側鎖容量を有する移入残基が、グリシン(G)、アラニン(A)、セリン(S)、トレオニン(T)及びバリン(V)からなる群から選択され、且つ該移入残基がシステイン(C)ではない、請求項4記載の方法。

8. 該第1及び第2のポリペプチドがそれぞれ抗体定常ドメインを含む請求項1記載の方法。

9. 該第1及び第2のポリペプチドがそれぞれ、 C_{H3} ドメインとIgG定常ドメインからなる群から選択される抗体定常ドメインを含む請求項8記載の方法。

10. 該多重特異性抗体が免疫付着因子である請求項1記載の方法。

11. 工程(i)に先行する工程をさらに含み、ここで上記核酸が宿主細胞内に導入される請求項1記載の方法。

12. それぞれの軽鎖可変ドメインが同一である請求項1記載の方法。
13. 該多重特異性抗体が第1の軽鎖可変ドメインと第2の軽鎖可変ドメインを含み、且つ該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが互いに異なるが、しかし少なくとも80%のアミノ酸配列同一性を有する請求項1記載の

方法。

14. 該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが少なくとも90%のアミノ酸配列同一性を有する請求項13記載の方法。
15. 該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが少なくとも95%のアミノ酸配列同一性を有する請求項14記載の方法。
16. 請求項1記載の方法によって製造された多重特異性抗体。
17. 少なくとも2の異なる結合ドメインを含む多重特異性抗体であり、ここ

で
第1の結合ドメインは第1の分子に結合し且つ第2の結合ドメインは第2の分子に結合し、

それぞれの結合ドメインは、(i) マルチマー化ドメインをさらに含むポリペプチドの一部である重鎖可変ドメイン及び (i i) 軽鎖の可変ドメインを含み、

該第1の結合ドメインは、第1のポリペプチドの第1の重鎖可変ドメインを含み、該第2の結合ドメインは、第2のポリペプチドの第2の重鎖可変ドメインを含み、且つ該第1及び第2の重鎖可変ドメインは異なり、及び

該ポリペプチドは上記マルチマー化ドメインの相互作用によってマルチマー化され、

及びここで、

それぞれの軽鎖可変ドメインは同じであるか、

または該多重特異性抗体が第1の軽鎖可変ドメインと第2の軽鎖可変ドメインを含み、該第1及び第2の軽鎖可変ドメインは互いに異なり、且つ上記第1の結合ドメインは、第1の軽鎖可変ドメイン又は第2の軽鎖可変

ドメインを含み上記第1の分子に結合し、及び上記第2の結合ドメインは、第2

の軽鎖可変ドメイン又は第1の軽鎖可変ドメインを含み上記第2の分子に結合する、多重特異性抗体。

18. 該第1のポリペプチドのマルチマー化ドメイン又は該第2のポリペプチドのマルチマー化ドメイン、又は両方が、アミノ酸の変更により提供される請求項17記載の多重特異性抗体。

19. 上記第1又は第2のポリペプチドのそれぞれのマルチマー化ドメインが、上記第1又は第2のポリペプチドの他方のマルチマー化ドメインのフリーのチオール含有残基とジスルフィド結合を形成するフリーのチオール含有残基を含む請求項18記載の多重特異性抗体。

20. 上記ポリペプチドのマルチマー化が、空洞への隆起相互作用を含み且つ該第1のポリペプチドのマルチマー化ドメインが隆起を含み且つ第2のポリペプチドのマルチマー化ドメインが空洞を含む請求項18記載の多重特異性抗体。

21. 該隆起と空洞が、天然存在アミノ酸が該第1及び第2のポリペプチド中に移入される置換によって生成される請求項20記載の多重特異性抗体。

22. 各々の軽鎖可変ドメインが同じである請求項17記載の多重特異性抗体。

23. 該多重特異性抗体が第1の軽鎖可変ドメインと第2の軽鎖可変ドメインを含み、該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが互いに相違するが、しかし少なくとも80%のアミノ酸配列同一性を有する請求項17記載

の多重特異性抗体。

24. 該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが少なくとも90%のアミノ酸配列同一性を有する請求項23記載の多重特異性抗体。

25. 該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが少なくとも95%のアミノ酸配列同一性を有する請求項24記載の多重特異性抗体。

26. 請求項17記載の多重特異性抗体とキャリアとを含んでいる組成物。

27. 請求項17記載の多重特異性抗体をコードしている核酸を含む宿主細胞。

28. 宿主細胞が哺乳動物細胞である請求項27記載の宿主細胞。

29. 第1の分子に結合する第1の結合ドメインと第2の分子に結合する第2の結合ドメインを含む多重特異性抗体の製造方法であり：

(a) 第1の重鎖可変ドメインとマルチマー化ドメインを含む第1のポリペプチドをコードしている第1の核酸を選択すること、及び第2の重鎖可変ドメインとマルチマー化ドメインを含む第2のポリペプチドをコードしている第2の核酸を選択すること、ここで該第1及び第2の重鎖可変ドメインは異なっており、且つ上記第1及び第2のポリペプチドのそれぞれのマルチマー化ドメインは、上記第1及び第2のポリペプチドの他方のマルチマー化ドメインのアミノ酸残基と特異的に相互作用するアミノ酸残基を含み、それによって該第1及び第2のポリペプチド間に安定な相互作用を生成する；

(b) (i) 1つの可変軽鎖をコードしている核酸を選択すること、こ

こで該可変軽鎖は、第1及び第2のポリペプチドのそれぞれと相互作用して、上記第1及び第2の結合ドメインを形成する、又は

(i i) 第1の可変軽鎖-コード化核酸と第2の可変軽鎖-コード化核酸を選択すること、ここで該第1及び第2の可変軽鎖は互いに異なり、該第1及び第2の可変軽鎖のそれぞれは、該第1及び第2のポリペプチドの一方と相互作用して、上記第1及び第2の結合ドメインを形成し、且つ上記第1の結合ドメインは、該第1の可変軽鎖と該第1のポリペプチドの相互作用又は該第2の可変軽鎖と該第1のポリペプチドの相互作用によって形成され、上記第1の分子に結合し、且つ上記第2の結合ドメインは、該第2の可変軽鎖と該第2のポリペプチドの相互作用又は該第1の可変軽鎖と該第2のポリペプチドの相互作用によって形成され、上記第2の分子に結合する、のいずれか一方；

(c) 該第1及び第2のポリペプチドと該可変軽鎖をコードしている核酸を宿主細胞中へ導入すること、及び該細胞を、該核酸の発現が生じ且つコードされたポリペプチドと可変軽鎖が生産されるように培養すること；

(d) 該細胞培養物から多重特異性抗体を回収すること、を含む方法。

30. 該第1のポリペプチドをコードしている上記第1の核酸、該第2のポリ

ペプチドをコードしている上記第2の核酸、又は両方が、コードされたアミノ酸配列を変更するように変えられた核酸から選択される請求項29記載の方法。

31. 該第1及び第2のポリペプチドが、空洞への隆起相互作用によって相互作用する請求項30記載の方法。

32. 核酸が、そのコードされたアミノ酸配列中にフリーのチオール含

有残基を移入するように変更される請求項30記載の方法。

33. 該第1及び第2のポリペプチドが抗体定常ドメインをそれぞれ含む請求項29記載の方法。

34. 抗体定常ドメインがC_H3ドメインである請求項33記載の方法。

35. 抗体定常ドメインがヒトIgGからのものである請求項33記載の方法。

。

36. 核酸が(i)に従って選択される請求項29記載の方法。

37. 核酸が(ii)に従って選択される請求項29記載の方法。

38. 該第1及び第2の可変軽鎖が互いに異なるが、しかし少なくとも80%のアミノ酸配列同一性を有する請求項37記載の方法。

39. 該第1及び第2の可変軽鎖が少なくとも90%のアミノ酸配列同一性を有する請求項38記載の方法。

40. 該第1及び第2の可変重鎖が少なくとも95%のアミノ酸配列同一性を有する請求項39記載の方法。

41. ポリペプチドの混合物からヘテロマルチマー多重特異性抗体の形成を測定する方法であり、ここで該多重特異性抗体は少なくとも2の結合ドメインを含み、ここで

第1の結合ドメインは第1の分子に結合し且つ第2の結合ドメインは第

2の分子に結合し、

それぞれの結合ドメインは、(i)マルチマー化ドメインをさらに含むポリペプチドの一部である重鎖可変ドメイン及び(ii)軽鎖の可変ドメインを含み、

該第1の結合ドメインは、第1のポリペプチドの第1の重鎖可変ドメインを含

み、該第2の結合ドメインは、第2のポリペプチドの第2の重鎖可変ドメインを含み、且つ該第1及び第2の重鎖可変ドメインは異なり、及び

該ポリペプチドは上記マルチマー化ドメインの相互作用によってマルチマー化され、ここで上記第1又は第2のポリペプチドのそれぞれのマルチマー化ドメインは、上記第1又は第2のポリペプチドの他方のマルチマー化ドメインのフリーのチオール含有残基とジスルフィド結合を形成するフリーのチオール含有残基を含み、

及びここで、

それぞれの軽鎖可変ドメインは同じであるか、

または該多重特異性抗体が第1の軽鎖可変ドメインと第2の軽鎖可変ドメインを含み、該第1及び第2の軽鎖可変ドメインは互いに異なり、且つ上記第1の結合ドメインは、第1の軽鎖可変ドメイン又は第2の軽鎖可変ドメインを含み上記第1の分子に結合し、及び上記第2の結合ドメインは、第2の軽鎖可変ドメイン又は第1の軽鎖可変ドメインを含み上記第2の分子に結合し、

工程：

(a) それぞれの多重特異性抗体をゲルマトリックスにおいて移動させること；及び

(b) 該第1及び第2ポリペプチド間に非天然存在ジスルフィド結合を有する多重特異性抗体に対応するバンドと、該第1及び第2のポリペプチド間に非天然存在ジスルフィド結合を欠いているヘテロマルチマーに対応

する、遅く移動するバンドの相対量を測定すること、を含む方法。

42. 上記ポリペプチドのマルチマー化が、該マルチマー化ドメイン間の空洞への隆起相互作用によって促進される請求項41記載の方法。

43. それぞれの軽鎖可変ドメインが同じである請求項41記載の方法。

44. 該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが互いに異なるが、しかし少なくとも80%のアミノ酸配列同一性を有する請求項41記載の方法。

45. 該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが少なくとも90%のアミノ酸配列同一性を有する請求項44記載の方法。

46. 該第1及び第2の軽鎖可変ドメインが少なくとも95%のアミノ酸配列同一性を有する請求項45記載の方法。

47. 該多重特異性抗体が、抗-ヒトレプチンレセプターECD(O b-R)/抗-ヒトレセプターチロシンキナーゼHER3及び抗-ヒトロンボポイエチンレセプターチロシンキナーゼ(M p 1)/抗-ヒトレセプターチロシンキナーゼHER3からなる群から選択される請求項1記載の方法。

48. 抗-ヒトレプチンレセプターECD(O b-R)/抗-ヒトレセプターチロシンキナーゼHER3及び抗-ヒトロンボポイエチンレセプターチロシンキナーゼ(M p 1)/抗-ヒトレセプターチロシンキナーゼHER3からなる群から選択される請求項17記載の多重特異性抗体。

49. 請求項48記載の多重特異性抗体と担体を含む組成物。

50. 該多重特異性抗体が、抗-ヒトレプチンレセプターECD(O b-R)/抗-ヒトレセプターチロシンキナーゼHER3及び抗-ヒトロンボポイエチンレセプターチロシンキナーゼ(M p 1)/抗-ヒトレセプターチロシンキナーゼHER3からなる群から選択される請求項27記載の宿主細胞。

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

 International Application No.
 PCT/US 98/08762

 A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER
 IPC 6 C12N15/13 C07K16/46 C12N5/10 //C07K16/28, C07K16/32

According to International Patent Classification (IPC) or to complementary classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

IPC 6 C07K

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are excluded in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practical, search terms used)

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category	Citation of document with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
Y	VAUGHAN ET AL.: "HUMAN ANTIBODIES WITH SUB-NANOMOLAR AFFINITIES ISOLATED FROM A LARGE NON-IMMUNIZED PHAGE DISPLAY LIBRARY" NATURE BIOTECHNOLOGY, vol. 14, 1996, pages 309-314, XP002084763 cited in the application	1-27
A	see the whole document ---	30-33
X	WO 92 10209 A (WISTAR INST) 25 June 1992	23, 29
Y	see page 4, line 15 - page 5, line 9	1-27
A	see page 13, line 3 - line 18 ---	30-33
	-/--	

☒ Further documents are listed in the continuation of box C.

☒ Parent family members are listed in annex

Special categories of cited documents:

- *A document defining the general state of the art which is not
 considered to be of particular relevance
 *E earlier document but published on or after the international
 filing date
 *L document which may throw doubts on priority claims or
 which is cited to establish the publication date of another
 document or other special reason (as specified)
 *O document referring to an oral disclosure, use, exhibition or
 other means
 *P document published prior to the international filing date but
 later than the priority date claimed

- *T later document published after the international filing date
 or priority date and not in conflict with the application but
 cited to understand the practice or theory underlying the
 invention
 *X document of particular relevance the claimed invention
 cannot be considered novel or cannot be considered to
 involve an inventive step when the documents taken alone
 *Y document of particular relevance the claimed invention
 cannot be considered to involve an inventive step when the
 document is combined with one or more other such docu-
 ments, such combination being obvious to a person skilled
 in the art
 *A document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search

Date of mailing of the international search report

17 November 1998

02/12/1998

 Name and address of the ISA
 European Patent Office, P.B. 5818 Patentsaan 2
 NL - 2280 LV Rijswijk
 Tel: (+31-70) 340-3040, Tx: 31 est 40 40
 Fax: (+31-70) 340-3016

Authorized officer

Sitch, W

Form PCT/ISA/210 (second sheet) (July 1992)

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No.
PCT/US 98/08762

C (Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category	Citation of document with indication where appropriate of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	ZHU ET AL: "REMODELLING DOMAIN INTERFACES TO ENHANCE HETERODIMER FORMATION" PROTEIN SCIENCE, vol. 6, no. 4, April 1997, pages 781-788, XP002084764 see page 781	28, 29
Y		1-27
A	see abstract	30-33
A	WELLS ET AL: "IN VIVO FORMATION AND STABILITY OF ENGINEERED DISULFIDE BONDS IN SUBTILISIN" THE JOURNAL OF BIOLOGICAL CHEMISTRY, vol. 261, no. 14, 15 May 1986, pages 6564-6570, XP002084765 see page 6564 see abstract see page 6566, paragraph 2 - paragraph 3	28
Y	RIDGWAY ET AL: "'KNOBS-INTO-HOLES' ENGINEERING OF ANTIBODY CH3 DOMAINS FOR HEAVY CHAIN HETERODIMERIZATION" PROTEIN ENGINEERING, vol. 9, 1996, pages 617-621, XP002084766 cited in the application	1, 2, 4-14, 16-23, 25-27
A	see page 617 see abstract	30-33
Y	WO 96 27011 A (GENENTECH INC) 6 September 1996	1, 2, 4-14, 16-23, 25-27
A	see page 6, line 14 - page 7, line 36	30-33
A	FIGINI ET AL: "IN VITRO ASSEMBLY OF REPERTOIRES OF ANTIBODY CHAINS ON THE SURFACE OF PHAGE BY RENATURATION" JOURNAL OF MOLECULAR BIOLOGY, vol. 239, 1994, pages 68-78, XP002084767 cited in the application see the whole document	1-27, 30-33
A	NISSEM ET AL: "ANTIBODY FRAGMENTS FROM A 'SINGLE POT' PHAGE DISPLAY LIBRARY AS IMMUNOCHEMICAL REAGENTS" THE EMBO JOURNAL, vol. 13, no. 3, 1994, pages 692-698, XP002084768 see page 692 see abstract	1-27, 30-33

Form PCT/ISA2/0 (continuation of second sheet) (July 1992)

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Information on patent family members

International Application No.
PCT/US 98/08762

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)	Publication date
WD 9210209 A	25-06-1992	CA 2097060 A	05-06-1992
		EP 0563214 A	06-10-1993
		US 5582996 A	10-12-1996
WD 9627011 A	06-09-1996	US 5731168 A	24-03-1998
		AU 4973396 A	18-09-1996
		BR 9607622 A	09-06-1998
		CA 2211459 A	06-09-1996
		CN 1176659 A	18-03-1998
		EP 0812357 A	17-12-1997
		FI 973543 A	28-06-1997
		NO 973982 A	03-11-1997
		US 5807706 A	15-09-1998
		US 5821333 A	13-10-1998

Form PCT/ISA210 (patent family annex) (July 1992)

(81)指定国 EP(AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE), OA(BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, ML, MR, NE, SN, TD, TG), AP(GH, GM, KE, LS, MW, SD, SZ, UG, ZW), EA(AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, CA, CH, CN, CU, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, GB, GE, GH, GM, GW, HU, ID, IL, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MD, MG, MK, MN, MW, MX, NO, NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, UA, UG, UZ, VN, YU, ZW

(72)発明者 マーチャント, アン エム
アメリカ合衆国 カリフォルニア 94116
サン ブルノ クリスタル スプリング
ス ロード 2000 アパートメント 1ー
31

(72)発明者 プレスタ, レオナード ジー
アメリカ合衆国 カリフォルニア 94109
サン フランシスコ ゴフ ストリート
1900 ナンバー 206